

Les suc^s de champignons comme vaccins du venin des vipères,

d'après les travaux de M. C. PHISALIX.

On connaît les beaux travaux de M. C. Phisalix, assistant au Muséum de Paris, sur le venin des reptiles, salamandres, crapauds, serpents, en particulier des vipères, et ses recherches persévérantes pour remplacer les alexipharmques empiriques par un antidote ou vaccin scientifiquement éprouvé. La *Revue mycologique* (XX (1898), p. 130) a déjà rendu compte, en quelques mots, des expériences tentées avec la tyrosine extraite, à l'état de pureté, des tubercules des Dahlias et du suc d'une Russule, *R. nigricans* (C. Phisalix. *La Tyrosine, vaccin chimique du venin de vipère*, in Bull. Mus. hist. nat., IV, 15 janvier 1898, p. 41; C. R. Ac. Sc., CXXVI, n° 5, 31 janvier 1898, p. 431). C'était le premier exemple connu d'un végétal dont le suc cellulaire était doué de propriétés vaccinales contre un venin. La présence, dans le suc des champignons, non seulement de la tyrosine, mais de ferments, d'oxydases, de substances alcalinoïdiques variées analogues à la cholestérine et aux sels biliaires déjà essayés avec succès dans le même cas. (C. Phisalix. *La cholestérine et les sels biliaires, vaccin chimique du venin des vipères*, in C. R. Ac. Sc., CXXV, n° 24, 13 décembre 1897, p. 1053; D^r Victor Gillot, *Etudes médicales sur l'empoisonnement par les champignons*, 1900, p. 53, 283) devaient encourager ces recherches (1). Elles ont été poursuivies, en effet, et il est étonnant que leurs singuliers résultats n'aient pas reçu, jusqu'ici, la publicité désirable. Ils sont cependant de nature à intéresser tout le monde, et ont été consignés, il y a déjà trois ans, dans deux communications successives de M. Phisalix, l'une à l'Académie des sciences (*Les suc^s de champignons vaccinent contre le venin de vipère*. C. R. Ac. Sc. CXXVII, n° 24, 12 décembre 1898, p. 1036); l'autre, à la trente-deuxième réunion des naturalistes du Muséum (*Sur quelques espèces de champignons étudiées au point de vue de leurs propriétés vaccinales contre le venin de vipère*, Bull. Mus. hist. nat., IV, 27 décembre 1898, p. 390). Les expériences, au nombre de plus de deux cents, ont porté sur plusieurs espèces de champignons, soit avec le suc directement exprimé à la presse, soit avec le liquide obtenu après une macération de vingt-quatre heures dans l'eau.

(1) A la même époque, C. Phisalix signalait également, à la suite d'expériences pratiquées avec des frêlons, de curieux faits d'antagonisme entre le venin des *vespidæ* et celui de la vipère (C. R. Ac. Sc. CXXV, n° 22, 6 décembre 1897, p. 977).

Les modes opératoires ont été, tantôt l'introduction dans l'estomac, tantôt l'injection sous la peau de la cuisse des cobayes de doses variant de 5 c.c. à 20 c.c. Avec *Amanita muscaria* (5 c.c.) et *Lactarius torminosus* (20 c.c.), il s'est produit des accidents toxiques gastro-intestinaux, abaissement considérable de la température et mort en 5 ou 6 heures dans les premiers cas, en 12 ou 15 heures dans le second. Avec *Amanita mappa* et *Lactarius theiogalus*, il n'y a pas eu d'accidents graves, mais une simple réaction avec élévation légère de la température. Avec des doses de moitié moindre pour les espèces toxiques, les cobayes éprouvent seulement quelques symptômes caractéristiques et se remettent promptement. Inoculés plusieurs jours après, de 10 à 15 jours, avec du venin de vipère, ils supportent une dose de venin capable de tuer en quelques heures un animal témoin. Ils ont donc acquis l'immunité, mais celle-ci n'est que temporaire.

Le plus curieux, c'est que le même résultat ait été obtenu, non plus avec des espèces de champignons plus ou moins vénéneuses ou suspectes comme les espèces précédentes, mais avec le suc du vulgaire Agaric champêtre ou champignon de couche. Les cobayes ou lapins, inoculés avec 15 à 20 c.c. de suc, succombent, après une période de réaction locale et générale, avec un abaissement notable (2° à 3°) de température, l'arrêt du cœur en diastole et la coagulation du sang dans les vaisseaux congestionnés (1). A dose moindre, ou avec le liquide préalablement chauffé à 120°, les accidents sont atténués, l'animal guérit, et, au bout de quelques jours, est capable de résister au venin de vipère. Cette immunité peut être accrue si, dans un intervalle de 15 à 20 jours, on soumet l'animal à deux ou trois inoculations, et la durée de l'immunité ainsi obtenue varie de quinze jours à un mois.

Pour éviter les chances d'erreur qui pourraient provenir de l'altération du suc des champignons ou de leur mélange avec des microbes infectieux, on a employé le suc passé au filtre de porcelaine, chauffé et stérilisé à 120°, et le pouvoir vaccinal a persisté, un peu affaibli, il est vrai, mais non détruit.

Des effets analogues ont été observés avec le suc de la truffe, de sorte qu'en présence des différences considérables au point de vue chimique et physiologique qui séparent les espèces étudiées, « on doit se demander si la vaccination contre le venin est produite par une même substance commune à toutes ces espèces ou, au contraire, par des substances différentes. Cette dernière hypothèse paraît la plus vraisemblable; il sera d'autant plus intéressant de chercher à la vérifier qu'elle peut conduire à la décou-

(1) Ces résultats sont analogues à ceux qu'a obtenus le Dr Victor Gillot dans quelques expériences qu'il a commencées avec divers champignons, *Clitocybe*, *Russula*, *Hypholoma*. (*loc. cit.*, p. 286), et se propose de poursuivre sur une plus grande échelle.

verte des espèces possédant le maximum de propriétés vaccinales soit contre les venins, soit contre les toxines microbiennes. » Et cependant, voici que tout récemment, dans une note présentée par M. E. Perrier, directeur du Muséum, à l'Académie des sciences (5 septembre 1902), M. Launoy, poursuivant des études analogues, établit que les sécrétions venimeuses d'animaux très différents, vipères, cobras, scolopendres, scorpions, guêpes, etc., ont un mode commun d'action, et contiennent invariablement une substance toxique renfermant un ferment capable d'opérer les mêmes transformations des substances albuminoïdes de l'organisme. En serait-il de même des champignons?

Dr X. GILLOT.

Le *BOLETUS PARASITICUS* Bull. dans les Vosges, et disette de champignons pendant l'année 1902

Le *Boletus parasiticus* Bull., t. 151, qui n'avait pas été rencontré jusqu'à présent dans les Vosges, et que MM. Mougeot et Ferry, dans leur *Catalogue méthodique du département des Vosges* (1887), indiquaient comme espèce à rechercher dans les Vosges, vient d'être trouvé, au mois de septembre dernier, par M. Henry Schmidt, dans la vallée d'Hurbache, sur un *Scleroderma* poussant contre un talus sablonneux.

L'année 1902 est à signaler par la pénurie de champignons. Bien que durant le mois de juillet il y ait eu beaucoup de jours de pluie, cette année est à considérer comme sèche. Les sols argileux n'ont pas été imbibés d'eau, les conditions voulues pour la décomposition du fumier ne se sont pas produites et l'on y retrouve le fumier à peu près tel qu'on l'y a mis au printemps.

Le *Boletus edulis* a fait complètement défaut. Il en est de même de l'*Amanita phalloides*; aussi n'a-t-on pas eu cette année d'empoisonnements à déplorer à Saint-Dié et aux environs. Quant à l'*Amanita virosa*, qui est toujours rare, elle s'est néanmoins montrée, peut-être parce qu'elle affectionne et habite les endroits frais et humides. Des espèces d'ordinaire très communes, telles que : *Cantharellus cibarius*, *Amanita Mappa*, ont été peu abondantes. Par contre, j'ai rencontré en diverses localités (à l'Ormont, près de l'Abîme; à la Bure, versant occidental; entre la roche de Noirmont et la roche Trois-Jambes), le *Boletus porphyrosporus* sur des talus sablonneux (grès vosgien) et humides. Le *Russula alutacea* et le *Paxillus involutus* ont été encore abondants dans des parties de forêt exposées au nord.

J'ai aussi à signaler l'*Inocybe brunnea* Quélet (1), qui n'avait pas

(1) Quélet, Neuvième supplément à la Flore mycologique du Jura et des Vosges. Soc. Sc. nat. de Rouen, 1879, planche 2, fig. 7.

encore été trouvé dans les Vosges. Stipe brun, cortine brune, périidium mamelonné, fibrillo-soyeux, puis fendillé, brun, couleur de châtaigne sèche (comme l'indique la planche coloriée de Quélet). Lamelles émarginées, uncinées. Quélet n'indique pas d'odeur. Celle-ci est cependant très forte, désagréable et vireuse, rappelant de très loin celle de radis et tout à fait celle de l'*Hebeloma mesophaeum*. Roze et Richon, dans leur *Atlas des champignons comestibles*, disent qu'*Inocybe rimosa* a une odeur ingrate, alors que Quélet ne mentionne aucune odeur dans la description de cette espèce *Inocybe rimosa* à laquelle Quélet a plus tard rattaché, comme variété, l'*Inocybe brunnea* (*Flore myc. de France*, page 101).

R. FERRY.

BIBLIOGRAPHIE

FERNBACH. — Les progrès de nos connaissances sur les diastases et sur la saccharification (*Ann. de la Brass. et de la Distill.*, 1900, 429).

L'auteur considère les diastases comme étant l'intermédiaire nécessaire entre la cellule vivante et sa matière alimentaire. Soit, par exemple, le sucre ordinaire ou saccharose. Pour devenir assimilable pour la cellule de levure, il faut qu'il soit interverti, c'est-à-dire qu'il soit transformé en un mélange de glucose et de lévulose : le sucre en C¹² est dédoublé par l'action de la sucrase en deux sucres en C⁶. Ces sucres en C⁶ ne peuvent subir la fermentation alcoolique que sous l'influence de la zymase découverte par Buchner dans les parois de la cellule de levure. Ces transformations successives nous conduisent à considérer les diastases comme le rouage indispensable à la vie de la cellule, le rôle de la cellule étant celui d'un producteur de diastases.

L'utilisation du saccharose exige donc l'existence dans la cellule de deux diastases ne pouvant se suppléer l'une l'autre, et ayant, au contraire, chacune un pouvoir qui n'appartient qu'à elle seule. C'est là ce qu'on entend par la *spécificité* des diastases.

Et même la diastase du malt, l'amylase, paraît se composer de deux diastases distinctes. Cette dualité est nécessaire pour permettre d'expliquer la propriété qu'elle possède de ne pas agir de la même manière à toutes les températures.

Pour bien comprendre ce qui se passe dans la saccharification de l'amidon par la diastase, il suffit de suivre les stades successifs de ce qui se passe lorsqu'on fait bouillir de l'amidon avec un acide.

Quelle est d'abord la transformation que l'amidon subit quand on le chauffe avec de l'eau ? Il se gonfle, devient de l'empois ; la liqueur, d'abord laiteuse, prend tout-à-coup de la transparence en même temps qu'une certaine viscosité. Ce changement est simplement dû à une modification de l'état physique de l'amidon. Les petits globu-

les qui le composent, augmentent beaucoup de volume et occupent toute la masse du liquide; mais il n'est qu'en suspension; il ne passe pas en solution.

Si nous faisons bouillir cet empois d'amidon avec un peu d'acide chlorhydrique, l'amidon simplement en suspension se solubilise, il passe en solution. Mais cet amidon soluble a conservé presque toutes ses propriétés, en particulier celle de donner à froid, avec l'iode, une coloration intense, d'un bleu pur.

Si nous poursuivons l'action de l'acide, nous voyons peu à peu, dans une série d'essais successifs, cette coloration faire place à une teinte tirant de plus en plus sur le violet, qui ensuite devient rose et enfin, après avoir passé par le brun, n'est plus que jaune, comme l'iode elle-même. Cette phase de la transformation correspond encore, d'après les idées de M. Duclaux, à une modification d'état physique; selon lui, la dextrine ne serait que de l'amidon soluble physiquement modifié. Au point de vue chimique, les deux corps, amidon et dextrine, répondent à la même composition; ils renferment les mêmes proportions de corps simples et répondent à la même formule $(C^6H^{10}O^5)^n$. La seule différence, qu'on puisse observer, réside dans un changement de la coloration produit par l'iode et, en s'inspirant de nombreux exemples du même genre, il est permis de le rapporter à une différence dans l'état d'aggrégation des deux corps.

La dextrine ainsi obtenue subit à son tour les atteintes de l'acide, et cette fois c'est une transformation chimique qui se produit et qui, par hydrolyse, c'est-à-dire par une fixation d'eau suivie d'un dédoublement, l'amène au terme final qui est le glucose. Cette hydrolyse se fait en deux temps; dans le premier temps, il se produit du maltose, lequel, hydrolysé à son tour, se scinde en deux molécules de glucose.

Voilà comment on peut expliquer la transformation de l'amidon en glucose par un acide. Elle commence par une action liquéfiante pour se poursuivre par une action saccharifiante. Seulement ces deux actions se superposent, en ce sens qu'aussitôt qu'il y a dans la masse de l'amidon solubilisé (dextrine), il se transforme en maltose et glucose.

Tout ce que nous venons de dire de la saccharification de l'amidon par un acide peut s'appliquer à sa saccharification par l'amylase, à une exception près, c'est que cette dernière transformation ne va pas jusqu'au terme glucose: elle s'arrête au stade intermédiaire, à la formation de maltose. Ici intervient la notion de spécificité des diastases que nous avons mentionnée plus haut: pour transformer le maltose en glucose, il faut une diastase spéciale, la maltase: or la diastase du malt ne renferme pas de maltase, elle est incapable d'agir sur le maltose.

L'auteur admet que l'amylase contient deux diastases: l'une qui produit une transformation purement physique, une solubilisation de l'amidon; la seconde une transformation chimique, la saccharification de l'amidon solubilisé et dextriné. La diastase liquéfiante est plus résistante à la chaleur que la diastase saccharifiante. D'abord on sait qu'on produit d'autant plus de dextrine et d'autant moins de maltose qu'on saccharifie à une température plus élevée. Ensuite on arrive, en chauffant une solution d'amylase, à lui faire

perdre la propriété de donner naissance à du maltose, tout en lui conservant la propriété de liquéfier l'amidon et de le dextriniser. Il suffit pour cela de chauffer entre 75° et 80°.

On peut donc dire qu'il y a dans l'amylase du malt une *dextrinase* et une amylase proprement dite ou *dextrino-amylase*.

CHRSASZESZ T. — *Physarum leucophaeum*, var. *ferox*, eine hefefressende Amöbe (*Centralbl., f. Bakter., Paras. und Infektionskrankheiten*, 1902, p. 431-441). Un amibe qui dévore les cellules de levure.

L'auteur remarqua que du moût qu'il avait extrait de poires attaquées par le *Monilia fructigena* se recouvrait, au bout de trois jours, d'un mince voile composé surtout de levures de *Mycoderma* et d'amibes; la plupart de ceux-ci avaient englobé dans leur intérieur des cellules de levure qu'ils étaient en train de digérer.

C'étaient d'abord des zoospores chez lesquelles on distinguait, sous le cil, le noyau et, dans la partie postérieure du corps, une vacuole contractile. Sous l'influence de conditions défavorables, la forme zoospore fait place à une forme de repos (forme enkystée?). Celle-ci, par le retour de conditions favorables, si elle est isolée, donne naissance soit à un amibe soit à une zoospore.

Il est à remarquer que, d'après les observations de l'auteur, la forme de repos seule forme des plasmodes. Au moment où les zoospores se transforment en forme de repos, celles-ci s'assemblent en amas considérables et se pressent fortement les unes contre les autres. Au bout de quelque temps, les parois se dissolvent et tous les plasmas s'unissent entre eux pour constituer un plasmode. L'auteur, en arrosant sur du papier buvard ces plasmodes avec du moût de poires, a obtenu le développement de sporanges. Ceux-ci rappellent beaucoup ceux du *Physarum leucophaeum* et l'auteur a nommé cette nouvelle espèce *Ph. leucophaeum*, variété *ferox*. Les spores sont dures, elles ont une membrane cuticulaire et germent facilement. Lors de la germination, cette membrane éclate et le contenu sort sous la forme d'un amibe qui aussitôt se transforme en zoospore.

L'auteur considère la destruction des cellules de levure par les amibes comme n'étant pas seulement pour ceux-ci un moyen de se nourrir, mais encore comme constituant une véritable lutte pour l'existence. Il décrit les phases de ce combat après lequel la supériorité reste soit aux amibes soit aux cellules de levures. Voici comment les amibes assaillent un groupe de levures.

« Un essaim d'amibes se jette sur un groupe de levures. Quelques-unes des cellules d'amibes se dissolvent et disparaissent : ce processus a sans doute pour but de sécréter l'enzyme qui doit dissoudre les cellules de levure. Au bout de deux ou trois jours, on n'aperçoit plus à l'endroit où était le groupe de levures qu'une couche très mince de granulations plasmatiques très fines. Il reste, en outre, des débris de cellules et environ la moitié des amibes qui essaient plus loin, afin d'assaillir une autre colonne de levures. »

BUCHNER. — La fermentation considérée comme un processus chimique. (Traduit dans les *Ann. de la Brasserie et de la Distillerie*, 1900, 1).

Lavoisier et Gay-Lussac ont établi la formule chimique de la fer-

mentation alcoolique. Cognard-Latour et Schwann furent les premiers qui reconnurent comme une plante vivante la levure. Dans une lutte ardente entre Liebig, Wöhler et Berzélius, qui ne voulaient rien admettre d'un phénomène vital dans la fermentation, Schulze, Mitscherlich, Helmholtz et d'autres savants allemands, mais par dessus tout Pasteur, par des recherches approfondies, réussirent à démontrer que la fermentation est inséparable de la vie de la cellule de levure. L'axiome de la nouvelle école fut dès lors : « Pas de fermentation sans organisme ».

Dès cette époque on avait découvert que la cellule de levure sécrétait une matière (l'invertine) qui avait la propriété d'intervertir le sucre de canne. On pouvait donc se demander si le pouvoir que la cellule possédait de décomposer le glucose en alcool et acide carbonique ne tenait pas à une matière chimique sécrétée par la plante. Toutefois tous les essais faits, notamment par Pasteur, pour extraire une telle matière avaient échoué.

M. Buchner a repris ces expériences en employant des moyens d'action beaucoup plus puissants et opérant sur des quantités beaucoup plus considérables de levure. Voici le procédé qui lui a réussi :

Si l'on exprime 1 kilogr. de levure à 50 atmosphères, puis qu'on le mêle avec du sable et de la terre d'infusoires, on obtient une matière pulvérulente et sèche. Cette poudre sèche est triturée soit dans l'appareil à trituration soit même à la main dans un mortier. Elle prend alors un aspect différent : la couleur devient brune et l'on obtient une masse molle et plastique. Ceci met en évidence que, pendant la trituration, du liquide est sorti des cellules. On réussit alors très facilement en portant cette pâte dans une presse qui travaille, à raison de 60 kilog. par centimètre carré, à faire sortir un liquide, le suc de levure, et le rendement est même très notable. De 1,200 grammes de levure on obtient, en ajoutant en tout 65 grammes d'eau, 700 centimètres cubes de suc : on peut donc, sans difficulté, obtenir une quantité de suc représentant plus de la moitié du poids de levure mis en œuvre.

Le suc de levure forme un liquide jaunâtre foncé, clair par transparence, légèrement trouble et opalin par réflexion. Si vous examinez ce liquide de plus près, vous lui trouverez une agréable odeur de levure. Si vous le chauffez, des substances albuminoïdes se précipitent, il se coagule. Le suc contient tous les éléments constituants de la levure, notamment les diastases protéolytiques, la sucrase, la maltase.

Mais de toutes les propriétés du suc de levure, la plus intéressante est celle-ci : si vous mélangez ce suc avec une dissolution sucrée, il se manifeste au bout de quelque temps un dégagement gazeux tout à fait net et constant, et qui ne cesse pas de plusieurs jours.

Cette fermentation n'est pas entravée quand on ajoute au suc des antiseptiques tels que la toluène, l'acide thymique, ou des solutions concentrées de sucre (40 %) ou de glycérine (50 %) en présence desquels une fermentation par des organismes vivants serait impossible.

On peut évaporer le suc de levure dans le vide à basse température, entre 20° et 30°. On obtient le produit sec, 14 % du poids du suc. C'est une poudre jaunâtre qui se redissout facilement ; elle

possède la même activité fermentative que le suc dont elle provient ; on peut conserver le suc séché pendant neuf mois, sans qu'il perde rien de son activité.

On peut, dans le suc de levure, par addition d'alcool ou d'acétone, produire un précipité. Ce précipité redissous dans l'eau montre une action fermentative.

Sil'on ajoute à du suc de levure une solution d'acide cyanhydrique, il perd son activité fermentative ; mais si l'on y fait passer quelque temps un courant d'air, l'acide est chassé et l'activité fermentative reparait. L'on peut penser que la matière active forme avec l'acide cyanhydrique une combinaison instable que le passage d'un courant d'air dissocie de nouveau.

Si l'on sèche de la levure avec précaution à basse température, mais cependant assez vite, c'est-à-dire en couche mince, puis qu'on chauffe la levure séchée pendant six heures à 100°, l'on constate qu'elle a perdu sa vitalité, elle ne montre plus aucun développement ; mais elle possède encore la puissance fermentative.

Tous ces faits tendent à démontrer que l'agent de la fermentation est une matière purement chimique, et non quelques débris encore vivant de protoplasma.

Du reste la fermentation, c'est-à-dire la décomposition du glucose en alcool et acide carbonique, paraît devoir être plutôt rangée dans les décompositions chimiques faciles à obtenir, car elle s'accompagne de dégagement de chaleur, et l'on sait que M. Duclaux a réussi à produire cette décomposition par le seul secours de la lumière solaire, en solution alcaline.

AHRENS. — Sur la fermentation sans cellules (*Zeitschr. f. angew. Chemie*, 1900, p. 483).

Le suc de levure préparé d'après le procédé de Buchner perd progressivement son activité. Le suc frais est faiblement alcalin, mais devient très rapidement acide. L'auteur pense que l'acide formé produit peu à peu dans la molécule de zymase une transformation qui la rend incapable de dédoubler le sucre. En même temps que le liquide perd son action fermentescible, il perd sa fluorescence très marquée au début.

RENAULT B. — Sur quelques Fougères hétérosporées (C. R. A. Sc., 1901, 2, 648). Sur une Parkériée fossile (1902, 1, 618).

On sait que toutes les fougères de l'époque actuelle sont isosporées, tandis que les hydroptérides (Salviniées, Pilulariées, Azollées, Marsiliées) sont hétérosporées. Celles-ci produisent deux sortes de spores : les *microspores* donnant naissance à un prothalle sur lequel se développent les anthérozoides, et les *macrospores* donnant naissance à un prothalle sur lequel se montrent les archégones. Ces microspores et macrospores germent sur place, dans la gelée fournie par le sporocarpe. La phase de la vie prothallienne n'est donc plus dans ces conditions qu'extrêmement rudimentaire.

Or, M. Renault a reconnu que plusieurs genres de Fougères fossiles, ainsi que beaucoup d'Equisétacées et de Lycopodiacées

(*Lepidodendron*) (1) des époques anciennes s'étaient reproduits au moyen de microspores et de macrospores.

« Actuellement les spores asexuées des Fougères produisent un prothalle sur lequel se développent des archégones, et des anthéridies; le stade prothallaire est une complication dans l'acte de la reproduction; pendant son évolution, les causes d'arrêt, d'avortement, de destruction peuvent se rencontrer et par conséquent nuire à la multiplication du végétal. La simplification est donc ici un véritable perfectionnement.

« L'absence d'un prothalle issu d'une spore asexuée chez un grand nombre de cryptogames anciennes, supprimant l'une des phases dangereuses de la reproduction, a pu, en dehors des circonstances climatiques, être une des causes de l'exubérance de ces plantes aux époques géologiques primaires. »

KARSTEN. — Ueber farblosen Diatomeen (*Flora*, 1901, 404-433).
Sur les diatomées privées de chromatophores.

Parmi les Diatomées qui possèdent des chromatophores, l'auteur s'occupe surtout du *Nitzschia palea* que l'on rencontre fréquemment dans les liquides chargés de matières organiques. Conformément aux recherches de Miquel, l'auteur a reconnu que la taille et l'intensité de la coloration des chromatophores dépend de la nourriture fournie à la diatomée. Par exemple dans un milieu nourricier additionné de glycérine, les chromatophores deviennent notablement plus petits, comme on peut le voir par les figures jointes au texte. L'auteur replaçait-il ces individus à chromatophores réduits dans leurs conditions habituelles, leurs chromatophores reprenaient leur dimension primitive.

L'auteur a aussi essayé, en cultivant dans différents milieux le *Nitzschia putrida* qui est privé de chromatophores, de provoquer chez lui l'apparition de chromatophores, mais toutes ses tentatives dans ce but ont échoué.

R. F.

DANGEARD. — Nutrition ordinaire, nutrition sexuelle et nutrition holophytique.

L'auteur discute les objections auxquelles a donné lieu sa nouvelle théorie de l'autophagie sexuelle (voir *Revue mycologique*, année 1889, p. 34), et invoque comme arguments en sa faveur les faits suivants qui semblent indiquer que certains organismes, aussi longtemps qu'ils sont abondamment pourvus d'aliments, ne forment pas de gamètes.

1° Lorsqu'on sème les conidies du *Basidiobolus Ranarum* dans un milieu nutritif riche, elles donnent naissance à un mycélium vigoureux et quelques zygospores; mais, si la culture a lieu sur un substratum épuisé, il se forme un mycélium réduit qui donne exclusivement des zygospores, c'est-à-dire des éléments sexuels (2);

2° Klebs (3) choisit un réseau d'eau (*Hydrodyction reticulatum*)

(1) Les Lycopodiacées actuelles comprennent les Lycopodes qui sont isosporés, et les Sélaginelles qui sont hétérosporées.

(2) Eidam. *Basidiobolus, eine neue Gattung der Entomophthoraceen* (Beitr. z. Biol. d. Pflanzen., 1884).

(3) Klebs. *Zur Physiologie der Fortpfl.* (Biol. Centr., 1839).

dont les cellules commencent à former des gamètes et il le porte dans une *solution nutritive* contenant de 0,5 à 1 p. 100 de sulfate de magnésie, une partie de phosphate de potasse, une partie de nitrate potassique et quatre parties de nitrate calcique. *L'algue cesse de donner des gamètes*, elle les remplace au bout de quelque temps par des zoospores asexuées.

3° D'après Maupas, on peut empêcher indéfiniment les Infusoires ciliés, à toutes les périodes de leur existence, de contracter des accouplements, en les plaçant dans des milieux toujours abondamment pourvus d'aliments. Pour obtenir des conjugaisons, il suffit, au contraire, d'isoler des individus remplissant certaines conditions organiques, de les laisser jeûner, pour les voir immédiatement se rechercher et s'unir; au moment de l'accouplement, tant qu'il ne s'est pas établi une solide soudure entre les conjoints, il suffit de donner une abondante pâture pour amener la séparation des gamètes; ceux-ci recommencent alors une nouvelle période d'accroissement végétatif et de multiplications agames.

De ces faits, l'auteur conclut que la nutrition sexuelle aurait la même cause et le même stimulus que la nutrition ordinaire : la faim.

Dans la deuxième partie de son mémoire (nutrition holophytique) l'auteur recherche comment la chlorophylle a apparu dans les végétaux.

Chez certaines algues, le grain de chlorophylle dérive toujours d'un grain préexistant : ce qui a fait admettre par certains auteurs la continuité et l'éternité des plastides (1). Cette continuité, à travers les générations successives, a été démontrée en particulier pour les Conjuguées (2) et les Chlamydomonadinées (3). Mais pour certaines espèces, par exemple chez le Pois et le Lupin, il paraît en être autrement. Dans le très jeune embryon, les vésicules destinées à être constituées ultérieurement à l'état d'autant de grains verts reçoivent chacune préalablement un grain d'amidon. Plus tard, quand la graine entre dans la phase de maturation, le protoplasma se développe dans la vacuole et donne lieu au substratum protéique d'un grain qui peu à peu s'imprègne de chlorophylle et devient ainsi un grain vert. Pendant cette genèse, le granule d'amidon se résorbe dans la même mesure où la masse verte s'accroît, et il finit même par disparaître complètement : *l'amidon intervient donc comme matière première, dans la constitution des corps chlorophylliens ou chloroleucites* (4).

L'on peut dès lors se demander si certains organismes tels que le *Polytoma uella* qui possèdent de l'amidon, mais pas de chlorophylle, ne pourraient pas, sous l'influence de certaines conditions de milieu, acquérir de la chlorophylle (5).

(1) Schimper. *Ueber der Entw. Chl. und Farbk.* (Bot. Zeit., 1833). — *Unters. über die Chlorophyllkörper* (Pringsheim's Jahrb., 1885). — Schmitz. *Die chromatophoren der Algen* (Verhandl. natur. hist. Ver. der pr. Rheinlande u. Westf., 1883).

(2) Klebahn. *Studien über Zygoten* (Jahrb. f. w. Bot. Bd., XXII).

(3) Dangeard. *Recherches sur les Chlamydomonadinées*.

(4) Belzung. *Anatomie et physiologie végétales*, 1900, p. 73.

(5) Le *Polytoma uella* est une espèce saprophyte qui se développe sur les emilieux riches en matières organiques : elle trouve là tout le carbone organique qui lui est nécessaire pour la formation des grains d'amidon : ceux-ci affectent le caractère d'une substance de réserve, d'un dépôt qui peut ensuite être repris par la cellule.

Quant aux champignons, en général, qui ne possèdent pas d'amidon dans leurs tissus, il semble que pour ce motif ils ne puissent jamais acquérir de chlorophylle. R. F.

TSILINSKY. — Une Mucédinée thermophile, *Thermomyces lanuginosus* (Ann. Inst. Past., 1899, I, 500).

L'auteur signale une nouvelle Mucédinée qui peut se cultiver entre 42° et 60° centigrades (l'optimum est de 54° à 55°). Elle n'est guère capable de se développer à 37° et encore moins à la température ordinaire.

Il l'a découverte sur une pomme ensemencée avec des parcelles de terre de jardin. Cet hyphomycète croît très bien sur tous les milieux nutritifs ordinaires solides ou liquides : c'est sur le pain blanc qu'il croît le mieux ; il se présente sous un aspect duveteux ; au bout de deux à trois jours, les conidies sphériques apparaissent sur les milieux solides, tandis que dans les milieux liquides les plus divers elles ne se sont jamais montrées. Il liquéfie lentement la gélatine ; il intervertit le suc de canne ; il ne manifeste pas d'amylase.

L'auteur signale également deux espèces d'*Actinomyces* végétant entre 48° et 68° (optimum 57°), qu'il a isolés de la terre et du fumier.

L'un d'eux, *Thermoactinomyces vulgaris*, a été rencontré dans les matériaux les plus divers ; il se présente sous la forme de filaments ramifiés au bout desquels apparaissent des renflements ronds ou ovoïdes qui sont les spores. Ces renflements grossissent et les spores, devenues tout à fait mûres, se séparent des conidies.

TARCHANOF. — Lumière des bacilles phosphorescents de la mer Baltique (C. R. Ac. Sc., 1901, 2, 246).

L'émission de lumière par les bacilles est une des manifestations de leur respiration : elle est intimement liée à la consommation de l'oxygène. Aussi un courant de bulles d'air traversant le liquide favorise-t-il la production de lumière, tandis qu'un courant d'acide carbonique l'éteint. Au repos, la couche lumineuse se concentre dans les couches superficielles du bouillon : cela dépend de la proximité de l'air, ainsi que des mouvements actifs des bacilles qui se dirigent vers l'oxygène.

Les anesthésiques, tels que l'eau chloroformée ou éthérisée ou alcoolisée, anéantissent la lumière des bacilles presque subitement. Certains poisons du système nerveux des animaux supérieurs (strychnine, curare) paraissent sans action. Le cyanure de potassium (qui agit sur les oxydases en général et même sur les corps catalytiques métalliques ou minéraux) éteint la lumière : il en est de même de l'essence d'amandes amères. Le chlorhydrate de quinine qui diminue les oxydations en général, en solution de 2 p. 100, éteint la lumière. Les acides sont nuisibles. Le sang, la lymphe, la salive, le suc pancréatique, l'urine sont à peu près indifférents. La bile éteint la lumière, il en est de même du suc gastrique, sans doute à cause de son acidité. Quant au suc intestinal, c'est le seul agent chimique qui augmente la luminosité des bacilles : cet effet n'est pas dû à l'alcalinité du suc, mais plus probablement à son

ferment qui, suivant les expériences faites au laboratoire de M. Panloff, serait le *ferment des ferments*.

La spermine de Piehl, agent des oxydations animales, restitue la lumière aux bouillons éteints par le cyanure de potassium ou par l'eau d'amandes amères.

La température optima serait 7° à 8°. Ils émettent encore de la lumière à —6°, on obtient ainsi de la glace lumineuse. A cette température, la lumière cesse, mais elle revient quand la glace fond.

Vers 36°, les bouillons s'éteignent mais ils se rallument après le refroidissement. L'échauffement jusqu'à 50° anéantit pour toujours la lumière des bacilles.

Les courants induits et galvaniques très forts, passant par des tubes horizontaux (bouchés) et contenant du bouillon lumineux, provoquent en quelques minutes la localisation de la lumière au pôle négatif où elle disparaît finalement. Cette localisation de la lumière au pôle négatif s'explique par l'entraînement des bacilles lumineux dans le sens du courant, malgré leur tendance vers l'oxygène qui se trouve au pôle positif. Mais l'introduction d'une bulle d'air dans un tube éteint par l'électricité fait d'ordinaire reparaitre la lumière.

Grenouille lumineuse. — On introduit dans le sac lymphatique dorsal de la grenouille quelques centimètres cubes de bouillon lumineux. Le liquide pénètre dans les sacs lymphatiques voisins ainsi que dans le sang et illumine peu à peu le corps de l'animal et en particulier les parties transparentes. C'est surtout la langue de l'animal qui lui grâce à son sac lymphatique contenant une lymphé lumineuse. Les grenouilles lumineuses s'éteignent au bout de trois à quatre jours, sans doute à cause de la phagocytose qui détruit les bacilles ; l'animal revient à son état normal.

Ces expériences ne réussissent pas sur les animaux à sang chaud, puisque les bacilles phosphorescents s'éteignent vers 37°.

ERRERA (L.). — Expériences relatives à l'action des rayons X sur un *Phycomyces* (C. R. Ac. Sc. 1896, I, p. 787).

La Mucoracée *Phycomyces nitens* se courbe, comme on sait quand elle subit l'influence asymétrique de beaucoup d'agents extérieurs, parmi lesquels il faut ranger, d'après Hegler, les ondes électriques de Hertz. On pouvait donc se demander si elle présentait une courbure en étant exposée, par l'une de ses faces, aux rayons X.

Les expériences faites par M. Errera ont donné un résultat négatif, il n'a pu constater aucune sensibilité du *Phycomyces* vis-à-vis de ces radiations. R. F.

SECKT (H.). — Ueber den Einfluss der X Strahlen auf den pflanzlichen Organismen (Ber. der deutschen Bot. Gesellsch. 1902, 87). Influence des rayons X sur les organismes végétaux.

Les rayons X produisent sur les poils du *Cucurbitaria Pepo*, au bout de un quart ou trois quarts d'heure d'exposition, une accélération dans les courants du protoplasme, et cette action se prolonge pendant un certain temps, de sorte que la vitesse du courant ne décroît ensuite qu'au bout de deux à trois heures. Dans d'autres cas

ils provoquent au bout d'une exposition de une heure et demie une plasmolyse, que l'auteur compare à celle que déterminent sur les *Spirogyra* des rayons électriques quelconques.

Sur le *Mimosa pudica*, ils provoquent le repliement des folioles ; de même sur l'*Oxalis corniculata*. Ils diminuent la turgescence de certaines cellules des feuilles de *Tradescantia Selloi* et en déterminent la fermeture. « Il est vraisemblable, conclut l'auteur, que les cellules ou les tissus qui dans les conditions normales réagissent facilement sous l'influence d'une diminution de leur turgescence, éprouvent sous l'influence des rayons X un abaissement considérable dans leur tension ».

JACKY (E.). — Gezuckerte Bordeaux-brühe und die Bienenzucht. (*Zeitschr. f. Pflanzenkrankh.*, 1901, 212).

Dans certaines localités, on ajoute à la bouillie bordelaise une certaine quantité de sucre, avec l'intention de la rendre ainsi plus adhésive.

Les abeilles ne sont pas attirées par cette liqueur sucrée et s'abstiennent d'y toucher. Cette pratique est donc sans danger pour l'apiculture.

DUMOussy (E.). — La germination des grains de blé traités au sulfate de cuivre. (*Ann. agronom.*, 1901, 257).

Les graines que l'on a fait tremper dans le sulfate de cuivre, notamment pour les préserver du Charbon des céréales, se développent parfaitement quand elles sont plantées dans le sol. Les racines sont indemnes parce que la petite quantité de sel adhérente à ces graines se diffuse naturellement dans le sol. Il n'y a donc pas lieu de redouter pour elles les effets nuisibles du cuivre qui se manifestent à des doses presque infinitésimales, d'après les expériences de Naegelé, Haselhof, Löw, Otto, Coupén, Delérain et Demoussy.

SAUVAGEAU (C.). — Variabilité de l'action du sulfate de cuivre sur l'*Isaria farinosa*. (*Bull. de l'Herb. Boiss.* 1894, p. 633).

Une dose très faible de sulfate de cuivre (1-0.5 par litre d'eau) suffit pour empêcher la germination des spores, mais ne les tue pas. Si l'on ajoute du bitartrate de potasse, les propriétés du sulfate de cuivre nuisibles à la germination ne se manifestent plus.

DEVAUX. — De l'absorption des poisons métalliques très dilués par les cellules végétales.

L'auteur a eu l'occasion d'observer l'empoisonnement de diverses plantes (*Elodea*, *Lemna*, *Ceratophyllum*) placées dans un aquarium où l'eau renouvelée était amenée par des conduites de plomb. Cette eau ne contenait que 1 à 3 dixmillionièmes de plomb. Cependant le métal avait été fixé par certaines cellules qui noircissaient fortement quand on les traitait par l'hydrogène sulfuré : c'étaient les cellules âgées qui condensaient le plomb dans leur protoplasma en mourant. Les cellules jeunes (celles en particulier des points végétatifs) avaient résisté au poison et restaient incolores quand on les traitait par l'hydrogène sulfuré.

Dans une solution de cuivre à deux dix-millionièmes, des *Spirogyres* vivants manifestent, déjà au bout d'une heure, certaines altérations dans la forme de la cellule et du noyau dues à la présence du cuivre.

L'auteur a constaté que le métal est inégalement fixé par les diverses parties de la cellule ; ce sont d'abord ou exclusivement la membrane, puis le noyau et le nucléole, enfin le protoplasma.

Des coupes de pétioles d'*Aralia Sieboldi* plongées dans une solution à 1 dix millionième de cuivre (compté comme métallique) fixent déjà au bout de quelques heures une quantité de métal suffisante pour être décélée par le ferrocyanure de potassium.

HÉTIER (Fr.). — Champignons vendus sur le marché d'Arbois. (*Bull. soc. myc.*, 1902, 234).

Nous nous bornerons à relater ce que l'auteur dit des espèces qui ne sont pas ubiquistes ou qui ne sont pas habituellement consommées.

« A la suite des pluies douces d'avril, la *Bergère du printemps*, *Tricholoma Georgii*, se rencontre dans les prés : c'est le Mousseron du printemps dans la région des vignes. Dans celle des sapins, il est remplacé peu avantageusement par le *Tricholoma Crista* qui n'est point recherché en raison de son amertume. Dans le même moment apparaît la *Morille* (*Morchella rotunda*, rarement *hortensis*), qui est loin d'être un fin comestible : elle a une saveur qui rappelle celle des pâtes alimentaires et de plus elle devient coriace avec l'âge ; en un mot, cette espèce n'a, quant à la qualité, aucun rapport avec sa congénère des sapins, la *M. conica*.

Dans la première quinzaine d'août, quand la saison a été très pluvieuse, l'*Oronge* (*Amanita caesarea*) apparaît dans quelques bois de la plaine, mais toujours en petit nombre.

La *Bergère d'automne* (*Clitocybe nebularis*), bonne avant son complet développement, devient plus tard trop aqueuse ; le *Muscat* (*Tricholoma irinum*) dont l'odeur délicieuse d'iris lui a valu son nom populaire, est trop parfumé et vaut à peine le précédent. Ce qu'il y a de remarquable dans cette espèce, c'est que l'odeur qu'elle dégage est faible d'abord, puis qu'elle va en augmentant pour atteindre toute son intensité à l'époque de la putréfaction. On sait que le contraire existe presque toujours ; chez les Amanites, en particulier, les espèces les plus fines dégagent une odeur cadavérique à la décomposition.

Enfin, au moment où les premières gelées semblent avoir anéanti toutes les ressources culinaires fongiques, apparaît, de fin novembre à janvier, le *Clitocybe geotropa*. Dès le printemps, des lignes vertes arquées quelquefois très longues, marquent sa place dans nos pâturages, comme aussi pour beaucoup d'autres espèces. »

L'auteur passe ensuite à l'énumération des espèces qu'on a l'habitude de vendre desséchées : « L'hiver, les collecteurs de champignons des montagnes viennent présenter dans les ménages aisés leur récolte d'automne. Ce sont surtout de longs chapelets de *Saint-Germain* (*Hygrophorus pudorinus*) ; le *Pied gris* (*Clitocybe nebularis*), enfin le vulgaire *Mousseron rose* des prés. Desséché, le *pudorinus* a une odeur caractéristique repoussante ; en cela il est loin de

ressembler au *Glitopilus Prunulus* dont l'odeur devient vraiment délicieuse ».

La *Morchella conica*, mets plus digne des dieux que l'Oronge des Césars, ne vient pas jusqu'à nous. Les provisions du printemps sont vite épuisées par quelques privilégiés de la fortune. Son prix fort élevé dépasse 100 francs le kilogr. dans les années de pénurie.

CORDIER (Ch.). — Essai sur la toxicité de quelques champignons avant et après leur dessiccation (Thèse de Lyon, 1899).

La dessiccation doit évidemment avoir un effet différent sur le^s divers poisons contenus dans les champignons : on comprend que si ces poisons sont volatiles ou facilement altérables, elle les fasse disparaître.

Il est donc nécessaire, pour apprécier les effets de la dessiccation, de se livrer à une étude spéciale pour chaque espèce de champignon. L'auteur s'est occupé de rechercher pour chacune d'elles les essais qui ont été faits avant lui. De plus, il a fait soit sur les animaux soit sur lui-même de nouvelles expériences.

I. — RECHERCHES ANTÉRIEURES.

Amanita phalloides. — Les poisons qui font de cette espèce la plus redoutable de toutes sont certainement fixes.

Cependant elle contient aussi, d'après Reveil, un poison volatil. Une eau distillée préparée avec une partie de champignon et deux parties d'eau (pour obtenir, par trois distillations successives, une partie d'eau distillée) a fait mourir à la dose de 60 grammes (en injection sous-cutanée) un cobaye en soixante-quinze minutes.

Du reste, cette eau distillée perd assez vite ses propriétés toxiques : au bout de quinze jours, elle devient inerte.

Amanita muscaria. — D'après Reveil, elle fournit une eau distillée toxique, mais celle-ci l'est beaucoup moins que celle que donne l'*Amanita phalloides*. 40 grammes d'eau distillée d'*Amanita muscaria* ont tué un lapin en quinze minutes.

Les auteurs allemands ont constaté que, si la Fausse-Oronge à l'état frais engourdit facilement les mouches, elle perd cette propriété après la dessiccation. D'autre part, la muscarine est sans action sur ces insectes ; on a donc conclu à l'existence d'un second poison (Harnak) disparaissant ou se détruisant par la dessiccation et propre à la Fausse-Oronge.

Quant à la muscarine qui est, parmi les divers alcaloïdes de la muscarine, le plus toxique, elle est un poison fixe et ne disparaît pas à la dessiccation.

Il est aussi certain que la dessiccation ne fait pas perdre à l'*Amanita muscaria* le principe enivrant qu'elle possède. En effet, les Samoyèdes qui l'emploient pour se procurer l'ivresse, commencent par la faire sécher, après l'avoir coupée en morceaux, et ce sont ces morceaux ainsi séchés qui leur servent, avec des feuilles d'*Epilobium angustifolium* et de *Vaccinium Oxycoccus*, à préparer leur breuvage de prédilection.

Ce même principe ne s'évapore pas et ne se détruit pas dans l'organisme. En effet, quand l'accès d'ivresse touche à sa fin, on retrouve dans l'urine le poison du champignon, et cette dernière possède les mêmes propriétés que le breuvage ; aussi, comme dans

ce pays, la Fausse-Oronge coûte cher et est un produit de luxe, les pauvres gens qui n'ont pas le moyen d'en acheter recueillent l'urine des buveurs et l'absorbent afin d'éprouver à leur tour les mêmes jouissances.

D'après Schmiedberg, le champignon usité dans cette contrée du Kamtschatka est exactement le même que celui qui croît en Europe; des fragments desséchés lui ayant été rapportés en 1870 du fond de la Sibérie, il y montra la présence de la muscarine et il ne constata aucune différence entre ces échantillons et ceux d'Allemagne.

Amanita pantherina. — Inoko (1) a retiré de l'*Amanita pantherina* desséché 1 pour 100 d'alcaloïde consistant pour la majeure partie en choline, le reste en une base identique à la muscarine de la Fausse-Oronge.

Toutefois, d'après le même auteur, l'*A. pantherina* perdrait, par la dessiccation, une partie de ses propriétés.

A l'état frais, il est employé au Japon comme tue-mouches; mais sec, il perd son effet.

Amanita rubescens, *Amanita vaginata*. — Bertillon a expérimenté, sur des chiens, en injections sous-cutanées, le suc frais et le suc cuit. Le suc frais a causé la mort, tandis que le suc cuit n'a déterminé aucun accident.

Clitotybe nebularis. — Le suc frais serait toxique, d'après Bertillon. On sait, au contraire, qu'il est comestible quand il est cuit.

Bolets. — Letellier, analysant les Bolets dont la chair change de couleur quand elle est exposée à l'air, ne leur trouva comme substance nuisible qu'une quantité énorme (pouvant atteindre 13 p. 100 de leur poids) d'un mucilage gluant ou bassorine, identique à la mycétide de Boudier. « Ces champignons, dit-il, absorbent par trituration cinq fois leur poids d'eau qu'ils rendent si filante qu'elle ne peut ressortir à la presse. Les champignons qui contiennent le plus de mucilage après ceux-ci n'en offrent pas moitié. Les Bolets comestibles ne donnent que 4 pour 100 et le *Boletus edulis* seulement 1,6 pour 100 ». C'est, d'après Letellier, à la présence de ce mucilage que la plupart des Bolets à chair changeante doivent leurs propriétés indigestes. Toutefois, quand ils ont été desséchés, ce mucilage se durcit et ne redevient plus filant : leur action nuisible dans l'estomac serait donc ainsi sans doute annulée.

Lactaires et Russules. — La plupart des Lactaires et des Russules perdent leur âcreté si la cuisson est complète au degré convenable; ou du moins cette âcreté est à peine sensible, de sorte que les champignons ont seulement un goût plus relevé (Boudier).

Il en est ainsi même des terribles *Lactarius necator* (= *L. rufus*) et *Lact. torminosus*. Paulet a pu après dessiccation donner aux animaux sans inconvénient cette dernière espèce qu'il appelle *Mouton zoné*, et Letellier a constaté la même innocuité sur lui-même.

La simple dessiccation ne suffit pas toujours pour faire disparaître l'âcreté. Bien souvent, il est besoin d'employer un procédé plus rapide et plus efficace comme la cuisson sur le gril ou sur des char-

(1) *Arch. f. experim. Pathol.*, XXVII.

bons ardents, employée par des charbonniers ou des bûcherons dans certaines forêts, par exemple en Allemagne : « C'est ainsi que peuvent être mangées, dit Bertillon, les espèces les plus vénéneuses, telles que *L. controversus*, *L. nicator*, *L. piperatus* et sans doute *L. vellereus*. »

D'après Krapt, les propriétés très vénéneuses de la *Russula emetica* ne sont altérées ni par l'ébullition ni par la dessiccation. D'après Lewin, au contraire, desséchée à 40 ou 50 degrés, elle ne conserverait plus qu'un goût amer remplaçant l'âcreté brûlante primitive.

II. — RECHERCHES PERSONNELLES DE M. CORDIER.

L'auteur, — après ses recherches bibliographiques dont nous n'avons fait qu'indiquer quelques points, — s'est livré à des expériences personnelles qui constituent la partie originale de son travail. Après avoir fait sécher les champignons à l'air libre, il les réduisait en poudre. Il les administrait alors à des animaux ou bien il les ingérait lui-même, comme on le verra par les observations suivantes où le poids indiqué répond au poids de *matière fraîche*.

Amanita muscaria. — Un échantillon, pesant 140 gr. à l'état frais, ne pesait plus que 14 gr. 20 à l'état sec. Le poids du champignon se trouvait donc réduit par la dessiccation à environ le dixième du poids primitif.

Une quantité d'extraît hydroalcoolique préparé avec le champignon desséché et correspondant à 115 gr. de champignon frais a été donnée sans résultat à un jeune lapin.

De plus, l'extraît correspondant à 20 gr. de champignon frais n'a produit chez l'auteur aucun symptôme morbide (1).

Amanita pantherina. — 130 gr. de champignon frais, ayant été desséchés, ont été administrés à un lapin sans résultat.

Amanita citrina. — L'auteur en a absorbé impunément trois pieds desséchés correspondant à environ 35 grammes de champignon frais.

Lactarius piperatus. — Une quantité de poudre représentant 70 gr. de champignons frais a été accommodée en préparation culinaire. L'amertume en était considérable, mais aucun symptôme fâcheux n'a été observé.

Quand ce champignon a été chauffé à 150°, il perd son âcreté et son amertume qui ne reviennent pas, alors qu'on le fait tremper dans l'eau tiède.

Lactarius rufus. — 25 gr. absorbés après dessiccation : effet nul.

Lactarius mammosus. — 60 gr. absorbés après dessiccation : effet nul.

Lactarius theiogalus. — 45 gr. de champignon frais ont été desséchés, puis administrés à un lapin : aucun effet.

Russula pectinata. — 45 gr. desséchés : aucun effet chez l'homme.

Russula Queletii. — 20 gr. desséchés : aucun effet chez l'homme.

(1) Balliard a mangé deux onces de Fausse-Oronge fraîche sans en ressentir d'accident.

Russula furcata. — 25 gr. desséchés : aucun effet chez l'homme.

Russula emetica. — 15 gr. de champignon frais, ayant été desséchés, puis absorbés par l'auteur, ont provoqué des embarras gastriques : résultat douteux.

Boletus erythropus, *Boletus olivaceus*. — Une quantité de chacun de ces champignons correspondant à 100 gr. de frais, n'ont produit chez l'homme aucun symptôme.

Boletus luridus. — Un pied desséché : aucun effet sur l'homme.

Hypholoma sublateritium. — 150 gr. desséchés : aucun effet sur l'homme.

Hypholoma fasciculare. — 65 gr. desséchés ont provoqué quelques renvois gazeux. L'auteur est persuadé qu'une dose plus considérable de ce champignon n'aurait pu être tolérée.

Mycera pura, *Collybia dryophila*. — Une certaine quantité n'a produit aucun effet.

Hydnum repandum. — 70 gr. desséchés ont donné une poudre très âcre, mais sans action physiologique chez l'homme.

Helvella esculenta. (Echantillons secs du commerce.) — Extrait alcoolique à chaud, repris par l'eau ; une quantité correspondante à 15 gr. de champignon sec a été injectée sous la peau à un cobaye : aucun résultat. Extrait aqueux à chaud : une dose représentant 6 grammes de champignon sec a tué un cobaye. Comment, se demande l'auteur, expliquer cette action toxique dans un champignon où Boström a démontré, quand il est sec, la disparition de l'acide helvellique.

M. Cordier a, pour cette espèce, *Helvella esculenta*, fait une analyse très complète du remarquable travail de Boström et nous avons pensé intéresser nos lecteurs en reproduisant, dans l'article bibliographique suivant, cette analyse.

En effet, comme le dit M. Cordier, ce travail ayant paru en langue allemande, on n'en connaît guère en France que des traductions très abrégées publiées dans des journaux spéciaux, de sorte qu'il n'est connu que de quelques toxicologistes et qu'il est presque ignoré de la plupart des mycologues. (Voir *infra*, page 140).

III. — CONCLUSIONS

Les conclusions de l'auteur sont les suivantes :

Les Amanites sont vénéneuses après comme avant la dessiccation : certaines d'entre elles perdent cependant un peu de leur toxicité en séchant.

Les Russules et les Lactaires étudiés par l'auteur perdraient tout ou partie de leur âcreté ; à une température élevée, ils la perdraient totalement. Ils lui ont paru pouvoir être mangés impunément sauf la Russule émétique.

La dessiccation rendrait inoffensifs certains Bolets en agissant sur l'énorme quantité de mucilage qu'ils renferment : ce mucilage desséché ne reprendrait plus, au contact de l'eau, la propriété de l'absorber et de se gonfler.

L'on ne peut, à notre avis, considérer comme absolument dénitifs les résultats de ces expériences. L'auteur, du reste, nous prévient lui-même qu'il a manqué de matériaux pour les varier et les

compléter. — En tout cas, elles sont très intéressantes et il est à souhaiter que l'auteur continue, poursuive et complète ce qu'il a si bien commencé.

Boström. — Ueber die Intoxicationem durch die essbare Lorchel *Helvella esculenta* (*Deutsches Archiv. für klinische Medicin*, XXII, 1882, 75 pages). Sur les empoisonnements par l'*Helvelle comestible*. (D'après la thèse précédemment analysée de M. Cordier).

I. BIBLIOGRAPHIE.

Boström passe en revue les cas d'empoisonnements déjà observés. La première observation est de Krombholz en 1829 : la femme d'un charbonnier et son fils mangent des Helvelles et meurent ; l'autopsie montre que la mort est due à l'usage de ces champignons. Lorinser nous apprend que dans cet endroit les travailleurs des forêts et notamment les charbonniers calment souvent leur faim avec cet aliment. Les observations se multiplient au moment où la question est le plus débattue. Fodéré publie un cas, Wolf (1834) nous montre une famille de cinq personnes empoisonnées. En 1844, Berger voit trois cas présentant l'aspect d'une attaque cholériforme. Les cas se succèdent ; une famille de six personnes dont deux succombent ; Schnbert, Kobert (1846), six personnes mises en danger pendant deux jours par une violente gastro-entérite ; Hamburger, huit personnes atteintes d'accidents à forme typhique (l'une reste quinze jours dans cet état) ; Schulzer, trois personnes sur six succombent.

II. SYMPTOMATOLOGIE ET ANATOMIE PATHOLOGIQUE.

Quels sont les symptômes de ces empoisonnements ?

Les premiers signes apparaissent de quatre à six heures, quelquefois dix heures après le repas ; ce sont le plus souvent un mal de cœur, une oppression douloureuse et spasmodique, des vomissements, du vertige et un abattement extrême ; quelquefois de la diarrhée et des douleurs abdominales. Des convulsions terminent la scène et annoncent la guérison qui survient de la vingtième à la quarante-quatrième heure. Chez les malades en voie de guérison, il persiste souvent, pendant longtemps, un état somnolent et comateux ou bien un abattement plus ou moins prolongé.

Ces symptômes n'ont rien de caractéristique et sont ceux de tous les empoisonnements par les champignons, ce qui se comprend, dit l'auteur, puisqu'ils sont en rapport avec des phénomènes de gastrite.

Seul l'ictère tantôt partiel, tantôt général, observé par Krombholz, Keber et Mecklenburg, qui existait aussi dans l'observation rapportée par Maurer et Boström, paraît, à un certain degré, propre à l'empoisonnement par l'*Helvella esculenta*.

Voici les lésions observées par Boström dans les cas dont il a été témoin :

1^o Enfant de huit ans. Mort après usage d'*H. esculenta*.

Relâchement et hyperhémie médiocre de la muqueuse de l'estomac et de la partie inférieure de l'œsophage. Congestion du foie, des reins et particulièrement de la rate ; forte congestion du cerveau. Sang foncé, en grande partie liquide. Ictère peu prononcé. Ascarides lombriculaires et oxyures vermiculaires ;

2^o Fille de seize ans. Sang foncé, complètement liquide. Ictère

peu prononcé. Congestion des reins, plus marquée pour la rate. Ramollissement gélatineux de l'estomac. Goudement emphysémateux partiel et relâchement de la musculature stomacale. Foie gras. Petite inflammation chronique des follicules clos du petit et du gros intestin. Inflammation chronique et induration des ganglions bronchiques. Oxyures vermiculaires.

La recherche d'un empoisonnement par autre chose n'a donné aucun résultat.

III. EXPÉRIENCES PERSONNELLES FAITES PAR BOSTRÖM.

A la suite de ce cas d'intoxication, Boström a entrepris des expériences qu'il a poursuivies pendant trois ans et dont voici brièvement les résultats :

Expérience I. — Des Helvelles toutes fraîches sont mises à bouillir pendant un quart d'heure avec de l'eau ; les champignons sont donnés à un chien qui ne présente ensuite aucun symptôme. La décoction filtrée, donnée presque tout entière à un chien griffon, le fait mourir.

Exp. II. — Montre avec l'expérience I que les Helvelles comestibles cuites à l'eau bouillante (que l'on a ensuite rejetée) sont absolument inoffensives et que, par conséquent, la bonne Helvelle, qui est connue comme comestible, contient une substance toxique soluble dans l'eau bouillante.

Exp. III. — Les décoctions de petites quantités d'Helvelles ont une action toxique manifeste.

Exp. IV. — Une décoction de 100 grammes d'Helvelles sèches venant de Nuremberg dans 100 grammes d'eau n'a pas le moindre effet toxique.

Exp. V. — Même résultat avec des Helvelles sèches de Wimsiedel. L'eau de cuisson et le liquide de macération d'Helvelles desséchées ne contiennent plus de substance toxique.

Exp. VI. — La substance toxique, qui existe dans les Helvelles fraîches et produit des effets si délétères, n'existe plus du tout dans les Helvelles desséchées ; elle est peut-être d'une nature fugace et disparaît probablement peu à peu pendant la dessiccation avec l'eau qui s'évapore ou bien se détruit. Plus les Helvelles sont fraîches et jeunes, plus le poison qu'elles contiennent, est abondant et actif ; plus elles sont âgées et pauvres en eau, moins elles sont dangereuses, puisque la perte en eau et la diminution du poison vont de pair.

Exp. VII. — Une dose supérieure à 110 grammes est mortelle pour un chien de taille moyenne.

Exp. VIII. — Les Helvelles suspectes pour Krombholz (*H. suspecta* Krombh.) agissent absolument comme celles qui, pour lui, étaient comestibles.

En outre, on constate l'apparition de pigment biliaire et de cristaux d'hématoidine dans l'urine ; ils apparaissent tous deux le quatrième jour, en même temps que cessent l'excrétion d'hémoglobine et l'ictère.

Exp. IX. — Ces deux dernières expériences montrent que, dans une intoxication qui ne se termine pas par la mort, l'hémoglobine disparaît de l'urine le quatrième ou le cinquième jour ; par contre, l'albumine seulement le septième ou le huitième ; le pigment biliaire et l'hématoidine, le dixième environ.

Une décoction de 100 grammes n'est par mortelle ; quand la dose est plus forte, la mort survient au bout d'un temps plus ou moins long.

Exp. X. — Avec 220 grammes, le chien meurt au bout de vingt heures.

Exp. XI. — Une décoction de 90 grammes est introduite chez un chien vigoureux au moyen de la sonde œsophagienne. Bientôt il boit beaucoup d'eau, vomit fréquemment et rend une quantité considérable d'urine, presque complètement noire, vingt-quatre heures après.

Arrivé là, Boström apprend que certaines personnes ont l'habitude de manger des Helvelles crues. Il en essaie alors l'effet :

Exp. XII. — 40 grammes d'Helvelles crues sont données à un petit chien : vingt-six heures après ; urine trouble, brun rouge ; plus foncée trente heures après ; redevenue claire au bout de quarante-huit heures.

Les *Expériences XIII* et *XIV* sont faites avec des Helvelles fraîches données à des doses presque mortelles ; l'hémoglobinurie est peu importante, l'état général reste bon ; mais aussi les Helvelles avaient été exposées pendant trois jours au soleil et ne pesaient plus que 80 grammes au lieu de 100 ; elles avaient donc perdu 20 grammes d'eau et la plus grande partie de leur poison.

Exp. XV et *XIV* faites avec des Helvelles exposées pendant dix jours dans une chambre humide. Les Helvelles déjà en putréfaction n'agissent que d'une façon peu intense.

Exp. XVI. — On fait cuire pendant une demi-heure 90 grammes d'Helvelles dans 300 grammes d'eau ; on ajoute à celle-ci une quantité de sel suffisante pour donner une saveur salée. Le chien à qui on la donne reste bien portant. Le poison a peut-être formé avec le sel une combinaison inactive, n'ayant plus la propriété de dissoudre les globules du sang.

Enfin, Boström a retiré de la décoction d'Helvelle, en la précipitant par l'alcool, des cristaux. Ceux-ci, dissous dans l'eau, injectés sous la peau d'une grenouille, ont déterminé la mort.

IV. CONCLUSIONS DE BOSTRÖM.

Voici maintenant les conclusions auxquelles s'arrête Boström :

L'Helvelle contient, en toute circonstance, un poison extrêmement violent et serait à rayer de la liste des champignons comestibles, si elle ne cessait d'être nuisible par l'ébullition avec rejet de l'eau de cuisson ou par l'emploi de l'eau salée.

Parfaitement desséchée, elle devient inoffensive ; elle le devient peu à peu par la dessiccation.

L'espèce décrite par Krombholz sous le nom d'*Helvella suspecta* n'existe pas.

Le poison de l'Helvelle est très soluble dans l'eau chaude, un peu dans l'eau tiède, presque pas dans l'eau froide : il est très instable et se décompose très facilement.

C'est un poison du sang élevant rapidement l'hémoglobine des globules rouges et produisant de l'hémoglobinurie et un ictère de nature hémato-gène.

Ajoutons, pour compléter les patientes recherches de Boström, que Böhm et Kultz ont retiré de l'extrait alcoolique du champignon un composé présentant les mêmes propriétés toxiques que ce dernier et qu'ils ont appelé *acide helvellique*.

DUMONT. — Les causes d'infécondité des sols tourbeux (C. R., Ac. Sc., 1901, II, 1243).

L'auteur conclut de ses recherches :

1° Que le défaut de nitrification des sols tourbeux a pour cause efficiente un état particulier de la matière azotée qui se trouve contenue dans ces sortes de terres et qui se traduit toujours par un défaut absolu d'ammonisation ;

2° Que dans ces sols tourbeux le rapport de la potasse à l'azote est dix fois moindre que dans les sols ordinaires ;

3° Qu'il suffit d'incorporer au sol du carbonate de potasse ou des matières pouvant l'engendrer par double décomposition pour rendre l'humus nitrifiable en favorisant l'action des ferments ammoniacaux.

ROBERT. — L'acide helvétique (Traduit du *Lehrbuch der Intoxicationen*, Stuttgart, Enke, 1893).

L'Helvelle comestible, *Helvella esculenta*, que l'on désigne souvent à tort sous le nom de morille qui ne convient qu'à la *Morchella esculenta*, est vénéneuse quand elle est fraîche. Elle le doit à l'acide helvétique qu'elle contient, d'après les recherches de R. Böhm et celle de Külz. L'action de l'extrait aqueux avait été étudié auparavant par E. Bostrom et par E. Ponfick ; ces deux auteurs ont démontré que l'Helvelle sèche n'est pas vénéneuse et que le principe vénéneux peut être enlevé à l'Helvelle fraîche par le moyen de l'eau bouillante, de telle sorte que la décoction est très vénéneuse, tant is que le champignon dont on a exprimé le décocté ne l'est plus. Cette propriété que le champignon possède de perdre ses propriétés vénéneuses par la dessiccation, établit une différence tranchée avec l'Amanite bulbeuse et le Tue-Mouches qui, desséchés, conservent même au bout de dix ans leurs principes vénéneux. L'effet de la décoction a été éprouvé par ces deux auteurs sur des chiens qui la mangent avec plaisir. Les animaux tombent gravement malades et, comme dans l'empoisonnement par la phalline, l'on observe la dissolution des globules sanguins et tous les symptômes qui en sont la conséquence, tels que les nausées, les vomissements, l'hémoglobinurie, l'ictère, l'obstruction des reins, l'urémie. Ponfick insiste sur l'apparition de méthémoglobine, tandis que Bostrom ne la mentionne pas. Par contre, Bostrom signale l'apparition de bouchons d'hémoglobine dans l'urine. Les deux auteurs ont recueilli un certain nombre de publications desquelles il résulte que ce genre d'empoisonnement n'est pas rare dans les provinces baltiques et que les symptômes observés sur les hommes concordent avec ceux que l'on a observés sur les animaux. Comme pour la phalline, on note ici des troubles cérébraux (de nature urémique) consistant dans de la mydriase du trismus, du délire du tétanos, de la somnolence et du coma ; on a observé aussi l'irrégularité de la respiration et l'accélération du pouls. Bostrom a lui-même fait l'autopsie de plusieurs personnes qui avaient ainsi succombé. J'ai fait des recherches à Dorpat plusieurs années de suite, à l'époque des morilles, avec des exemplaires que j'avais envoyé chercher sur le marché ou qui avaient été spécialement recueillis pour moi. De ces recherches faites avec le jus fraîchement exprimé, je puis conclure que l'action

vénéneuse est très variable, surtout avec celles qui ont été achetées sur le marché : tantôt le suc d'une seule morille est très vénénéux ; tantôt, au contraire, celui d'un grand nombre ne l'est que fort peu. Cela tient en partie à ce que les propriétés vénéneuses s'affaiblissent extrêmement dans l'intervalle de deux jours au bout desquels les paysans apportent leurs marchandises au marché ; cela tient aussi à ce que la quantité de poison paraît dépendre du temps, des conditions de température dans lesquelles le champignon a crû, ainsi que du lieu dont il provient et de son âge.

Quant à la question de savoir si l'acide helvellique se rencontre dans aucune autre espèce de champignon, par exemple dans la vraie morille (*Morchella esculenta* Pers.), je ne sais point si elle a été étudiée. Il n'existe aucun antidote contre l'empoisonnement par l'Helvelle. A ma connaissance, personne d'autre que moi n'a encore fait de recherches en ce qui concerne l'action, sur le sang, de l'acide helvellique pur, c'est-à-dire extrait du sel de soude.

Thérapeutique. — Certains peuples, malgré leur grande prédilection pour les champignons, ne mangent pas de morilles qu'ils traitent avec mépris de mamelles de vache (*Kuhzitze*). Nous autres Allemands nous les mangeons volontiers ; mais c'est après les avoir auparavant desséchées ou, dans le cas où nous les mangeons fraîches, après les avoir fait bouillir à l'eau chaude afin de leur communiquer une saveur plus agréable. Il n'existe aucun traitement fondé sur la puissance d'un antidote. Nous pouvons seulement évacuer les matières contenues dans le canal intestinal et combattre les symptômes.

L'autopsie montre un ictère de la peau, une coloration d'un brun rougeâtre de la sclérotique ; la diffusion d'hémoglobine dans les cavités du corps, le gonflement des reins et l'obstruction des canalicules par de l'hémoglobine en cristaux ou en masses sphériques (bouchons de Bostroem) ; dans la rate il y a des infractus d'hémoglobine, il en existe aussi dans la moelle des os. Les hémorrhagies multiples, la dégénérescence graisseuse du foie sont bien moins prononcées dans ce genre d'empoisonnement que dans celui causé par l'amanite bulbeuse, aussi pouvons-nous le considérer comme une forme atténuée de l'empoisonnement par la phalline.

Recherche du poison. — Ici, comme pour l'Amanite phalloïde, nous manquons d'un réactif chimique. Tous nos efforts doivent tendre à retrouver dans l'intestin quelques fragments du champignon que nous puissions reconnaître par les caractères microscopiques.

Bibliographie. — E. Poufick, *Virch. Arch.* Bd 88, 1882, p. 445. E. Bostroem, *Deutsch. Arch. f. klin. Med.* Bd 32, 1886, p. 209. R. Böhm et Külz, *Arch. exp. P.* Bd. 19, 1885, p. 403. Wettstein, *Wiener kl. W.* 1890, n° 15.

GESSARD. — Etudes sur la tyrosinase (*Ann. Inst. Pasteur*, 1901, 593).

La tyrosinase, que l'on extrait d'un grand nombre d'espèces de champignons et qui constitue le ferment oxydant de la tyrosine, a ceci de particulièrement intéressant, c'est qu'elle porte son action diastasique sur un corps cristallisé, de composition bien connue et

relativement simple, qui doit faciliter l'étude des transformations qu'elle imprime, et, en outre, c'est qu'elle révèle d'abord cette action par une production de couleur, d'observation facile sans le secours d'aucun autre réactif.

L'auteur étudie, dans un article que nous avons déjà reproduit (1), cette couleur en elle-même et en tant que traduction à nos yeux de l'action de la diastase. Il s'applique encore ici à déterminer toutes les conditions qui sont de nature à influencer sur elle ou sur sa production. Il traite également de l'action empêchante que certains corps peuvent exercer sur elle: par exemple l'eau distillée ajoutée à la dose de cinquante gouttes retarde d'un mois l'apparition de la coloration; le phosphate d'ammoniaque, ajouté à la dose de 1 centigramme, la retarde de trois jours; à la dose de 5 centigrammes, la retarde de neuf jours. Cette période de retard que présente la tyrosinase ne paraît pas avoir été jusqu'à présent observée sur aucune autre diastase. En général, ou bien les diastases entrent en action aussitôt qu'elles sont mises en contact avec leur substance passive, ou bien c'est l'ajournement définitif de leur action que l'on signale du fait de la température, de la viscosité, de l'extrême dilution. Que se passe-t-il ici? Il faut bien admettre que ce temps d'inertie apparente est employé à un travail tout intérieur de préparation, qui échappe à nos moyens d'investigation actuels.

Certaines matières organiques ont une action empêchante analogue, par exemple l'albumine; M. Gessard a même pu, en injectant à des lapins de la tyrosinase, obtenir un sérum qui avait des propriétés inhibantes, c'est-à-dire qui était capable de retarder de plusieurs jours l'apparition de la coloration que la tyrosinase détermine sur la tyrosine. Cette expérience démontre qu'il est possible de renforcer le pouvoir empêchant du sérum des animaux vis-à-vis la tyrosinase, — tout comme cela est possible vis-à-vis des autres diastases et des toxines.

L'organisme vivant se charge lui-même de fabriquer un *anti-corps*, une sorte d'*anti-tyrosinase*.

GESSARD. — Variété mélanogène du bacille pyocyanique
(Ann. de l'Inst. Pasteur, 1901, p. 817).

On doit à Cassin la découverte d'un microbe que Radois a identifié avec le bacille pyocyanique, en même temps qu'il lui reconnaissait la propriété nouvelle pour cette espèce bactérienne de donner naissance, dans certains milieux, à un pigment rouge, puis noir. Gessard a constaté que l'aptitude de ce microbe à produire le pigment rouge est subordonnée à la présence de la tyrosine dans le milieu de culture et il a assimilé ce pigment au pigment de même couleur que donne la tyrosine sous l'influence de sa diastase oxydante, la tyrosinase. Le microbe emploie une autre diastase, la trypsine, pour amener la tyrosine des matières albuminoïdes sous l'état où sa tyrosinase peut agir sur elle.

E. Grifon.

(1) Gessard. Sur la tyrosinase. (Rev. mycol., 1901, p. 39).

FARMETI. — *Intorno al Boletus Briosianus* Far., nuova ed interessante specie di Imenomicete conscripte acquifere e clamidospore (*Atti dell'Istituto Bot. dell'Univ. di Pavia*, 1901, avec 3 planches coloriées). Sur une nouvelle espèce de bolet, **BOLETUS BRIOSIANUS**, pourvue de réservoirs aquifères et de chlamydospores.

L'auteur décrit une nouvelle espèce de Bolet, qu'il a rencontrée aux environs de Pavie et qu'il a dédiée au professeur Briosi.

Le *Boletus Briosianus* se distingue des autres espèces par la structure de la cuticule du chapeau qui se compose d'hyphes palissadiques, dressées et contient des réservoirs à eau (*Wasserkrypten*). La longueur du stipe le distingue du *Boletus pascuus* Persoon, qui en est l'espèce la plus voisine.

Vis-à-vis les endroits occupés par les réservoirs à eau (de 2 à 5 mm. de diamètre), la cuticule palissadique atteint une épaisseur de 0,5 mm., et va ensuite en diminuant, de sorte qu'entre les réservoirs elle n'a plus qu'une épaisseur de 180 μ . Sous l'action de l'hygroscopicité, les réservoirs se contractent et expulsent des gouttes d'eau.

L'auteur a aussi observé des chlamydospores sur le chapeau : elles sont bicellulaires et rappellent les téleutospores des Urédinées, elles ressemblent du reste à celles qu'on a déjà observées chez d'autres Agaricinées.

ROLLAND (L.). — Une nouvelle espèce de *Ganoderma*, *G. Lionnetii*. (*Bull. Soc. myc.*, 1901, avec 1 planche coloriée).

Cette espèce possède ce curieux caractère, que la surface supérieure du chapeau présente des mèches rayonnantes qui se trouvent empâtées dans la croûte qui le recouvre.

Voici la diagnose de cette espèce lignicole rapportée de l'isthme de Panama, par M. Lionnet.

Pileo applanato, haud crasso, spadiceo-umbrino ut valva orbiculato, superficie crustaceam, tenuem, fragilem, rugis profundis, radiantibus plus minusve longis, capillationis ad instar percussam et sulcis manifeste zonatam præbente, ad limbum acuto.

Hymenio margine sterili pallescente cincto et tubulis tenuibus, longis, brunneis, in senectate stratosi præditi.

Poris polygoniis, denticulatis, minutissimis, dilutioribus, primum albifacietis.

Substantia floccosa, elastica, tenaci, brunneo-rufa, in partibus obsoletis canescente, fibris ramosis, prælongis, sinuatis, intricatis, 4 μ latis efformata.

Sporis ovatis, ad basin hyalino truncatis, lævibus, 8 μ = 5, medio fulvis, ad circuitum brunneo concretis.

VAN BAMBEKE. — Sur un exemplaire monstrueux de « *Polyporus sulfureus* » (*Bull. soc. myc.*, 1901).

Cet exemplaire rappelle par sa forme les bois du cerf. Il s'est développé sur le bois d'une galerie de mine souterraine, dans une obscurité complète et dans une atmosphère chaude et humide.

Il possède l'odeur particulière du *Polyporus sulfureus* rappelant celle de l'urine.

De plus, il présente les caractères que M. de Seynes (1) a décrits chez cette espèce, notamment des conidies internes ou endocarpes, ainsi que des conidies de la surface ou épicarpes.

La surface du champignon est recouverte de verrues couronnées de houpes de poils. Ces verrues paraissent les derniers vestiges des tubes avortés du polypore, et les poils, les dernières traces des basides stériles.

M. P. Vuillemin (2) a, en effet, observé et décrit une forme intermédiaire entre cette forme monstrueuse qui nous occupe, et la forme normale. Les tubes y étaient encore représentés par des alvéoles dont les orifices étaient garnis de poils.

Ces poils sur l'exemplaire de M. Van Bambeke offrent souvent des conidies portées sur une partie effilée en forme de stérigmate.

VUILLEMIN (PAUL). — *Trichosporum* et *Trichospories* (*Archives de parasitol.*, 1902, 1 38). — Un nouveau cas de trichosporie observé à Nancy (1902, 1, 316). Planche CCXXVII fig. 1 à 12.

L'auteur a observé un champignon parasite formant un enduit sur les poils de la moustache (voir fig. 1) ; il est formé de cellules à peu près sphériques de même taille, logées dans une gangue gélatiniforme et à reflet verdâtre. Il n'envahit que le poil lui-même et nullement le bulbe, le follicule pileux ou la peau ; il est même, sur le poil, limité aux cellules les plus superficielles (épidermicule). Seulement le parasite, en se desséchant, devient dur et cassant et amène la rupture ou la dissociation du poil.

L'auteur a pu l'identifier avec le champignon des chignons de Beigel, désigné à tort par Rabenhorst en 1867 sous le nom de *Pleurococcus Beigeli*, auquel l'auteur substitue le nom de *Trichosporum Beigeli*.

Le *Trichosporum Beigeli*, à l'état parasitaire, se compose (fig. 2) de cellules de 2 μ , 5 à 4 μ , 5 avec un noyau unique, assez gros. Les cellules sont rondes et réunies par un mucilage provenant d'une modification de leur membrane. Primitivement elles étaient unies en filaments cylindriques dont on retrouve des vestiges au milieu de la nodosité et surtout sur ses bords.

En culture, le champignon donne des cellules plus volumineuses et des filaments qui, par leurs ramifications et leur désarticulation, sont analogues à l'*Oidium Lactis* (fig. 10, culture de quatre jours sur betterave). On trouve des chlamydospores dans de vieilles cultures, mais pas d'organes reproducteurs spéciaux.

À l'œil nu, les cultures sur solides ont un aspect cireux et des contours sinueux rappelant les circonvolutions du cerveau. Les filaments forment non seulement une auréole au contact du support, mais encore des touffes dressées dans l'atmosphère humide.

M. Vuillemin a eu l'occasion d'observer plus récemment un second cas de trichosporie de la moustache, produit par le même champignon : ici le *Tr. Beigeli* avait produit des lésions un peu

(1) De Seynes. *Recherches pour servir à l'histoire naturelle des végétaux inférieurs*. II. Polypores.

(2) Vuillemin. *Remarques sur la production des Hyméniums adventices*. (Soc. myc., 1901, p. 29).

plus profondes et plus tenaces sur les poils de la barbe et de la moustache, tout en restant limité à leur partie libre.

« Les champignons décrits jusqu'à ce jour comme parasites des poils de l'homme se ressemblent par leur mode de végétation ; ce sont des filaments ramifiés, très enclins à se fragmenter en articles courts, cylindriques ou arrondis, à la façon de l'*Oidium Lactis*. En dehors de cette propriété frappante, on ne leur connaît pas de caractère botanique assez fixe, assez important pour marquer leur place dans la série des familles naturelles. Pour s'adapter aux besoins de la conservation ou de la dissémination, ils enveloppent leurs cellules végétatives de kystes durables ou les dissocient en boutures légères ; mais on ne connaît chez eux aucun de ces organes reproducteurs définis qui servent à distinguer les ordres, aucun de ces appareils conidiens anémophiles qui caractérisent les groupes accessoires. Le nom de *spores* que l'on donne vulgairement à ces fragments mycéliens adaptés à la dispersion n'est pas sans inconvénient ; car, bien qu'il doive s'entendre dans un sens purement physiologique, il fait songer à des organes d'une tout autre valeur morphologique. Nous lui préférons l'expression d'*articles sporiformes*. »

L'auteur propose d'appliquer à ce groupe empirique le nom d'ARTHYROMYCÈTES qui rappelle l'émiettement des articles, tout comme celui de Blastomycètes indique le bourgeonnement de globules levuriformes, sans préjuger la question des affinités botaniques. Les subdivisions de ce groupe sont : *Achorion*, *Trichophyton*, *Microsporum* pour les champignons qui s'attaquent au poil jusque dans la région folliculaire, d'une part, et le genre *Trichosporum* pour ceux qui forment un revêtement limité à la partie libre du poil.

Ce genre *Trichosporum*, d'après les recherches bibliographiques et les cultures de l'auteur, comprend actuellement quatre espèces : *Tr. giganteum* Behrend (piedra de la Colombie) dont les articles, aussi longs que larges, atteignent 10 et 12 μ ; *Tr. ovoides* Behrend dont les cellules sont ovoïdes et plus petites tout en dépassant 6 μ ; *Tr. ovale* Unna offre des dimensions analogues, mais des éléments plus grêles et plus régulièrement ovales ; et enfin le *Tr. Beigeli* (*Pleurococcus Beigeli* Rabenh. — *Hyalococcus Beigeli* Caro).

EXPLICATION DE LA PLANCHE CCXXVII, fig. 1-12,
Trichosporum Beigeli Vuill.

- Fig. 1. — Aspects de poils de moustache revêtus de gaines parasitaires (à un faible grossissement), la figure à droite représente un poil fendu sur son trajet ; la figure à gauche, un poil fendu à l'extrémité libre.
- Fig. 2. — Portion supérieure d'une gaine cryptogamique en coupe longitudinale ; on distingue l'épidermicule (hachures noires) décollé de l'écorce laquelle est représentée par une simple ligne verticale, à droite.
- Fig. 3. — Culture sur gélose au bout de vingt-quatre heures (étuve à 32°C) : cellules isolées dont l'une se coupe en deux. Gr. = 1.725.
- Fig. 4. — Même culture sur gélose : articles cylindriques en voie de désagrégation. Gr. = 1.725.
- Fig. 5. — Portion d'enduit dissocié ; files rameuses de cellules. Gr. = 1.725.

- Fig. 6. — Coupe transversale de l'enduit : cellules atrophiées. Gr. = 1.725.
 Fig. 7. — Portion d'enduit dissocié : filament cylindrique. Gr. = 1.725.
 Fig. 8. — Bord de l'enduit parasitaire sur un poil de moustache. Gr. = 1.725.
 Fig. 9. — Culture de deux jours sur carotte. Etuve à 32°C. Gr. = 1.725.
 Fig. 10. — Culture de quatre jours sur betterave (32°C.). Gr. = 580.
 Fig. 11. — Chlamydospores dans une décoction de carottes de six mois. Gr. = 1.725.
 Fig. 12. — Chlamydospore dans l'enduit parasitaire. Gr. = 1.725.

VOGLINO. — Sullo sviluppo della STROPHARIA MERDARIA Fries (*Ac. r. d. Sc. di Torino*, 1896). Sur le développement du STROPHARIA MERDARIA, planche CCXXVII, fig. 13-21 et planche CCXXX, fig. 1-2.

L'auteur a pu cultiver cette espèce à partir de la spore et suivre ainsi toutes les phases de son développement.

En plaçant la spore dans une décoction stérilisée de fumier de cheval, on la voit se gonfler et germer (fig. 13) au bout d'un temps qui varie de douze à trente heures suivant qu'on a fait usage d'une spore fraîche ou d'une spore sèche. M. Voglino a pu observer la germination de spores sèches qui avaient été récoltées deux années auparavant. D'ordinaire, au bout de quinze à vingt jours les filaments mycéliens ont atteint leur longueur; ils paraissent légèrement grossir en diamètre; des cloisons assez écartées les unes des autres y apparaissent, en même temps que des noyaux. Aux endroits du mycélium où naissent des rameaux, il se produit d'ordinaire un renflement, comme le montre la figure 14.

Quand les rameaux mycéliens ont atteint tout leur développement, ils se portent à la superficie du milieu de culture et se dressent perpendiculairement à sa surface. Au sommet du rameau on aperçoit une première cloison qui isole un court segment (fig. 15); puis bientôt une deuxième cloison apparaît au-dessous et enfin plusieurs autres (fig. 17 et 18) qui isolent autant de conidies, mesurant 7 μ sur 9 μ , lesquelles se détachent successivement en commençant par celles du sommet (fig. 18). Ces conidies rappellent celles de l'*Ordium Lactis*. Elles sont capables de germer et de donner naissance à un mycélium qui, à son tour, produit de nouvelles conidies.

La production des conidies dans les cultures dure deux à trois jours. Il a été impossible à M. Voglino d'obtenir en milieux liquides un développement ultérieur du mycélium. Il lui a fallu pour obtenir ce développement transporter la culture sur du fumier de cheval stérilisé, placé dans une chambre humide formée de deux verres couvre-objets. Dans ces conditions le mycélium produit plusieurs rameaux qui se ramifient et s'anastomosent entre eux, de façon à constituer de véritables cordons. Ceux-ci présentent souvent des suçoirs (f. 20 et 21).

L'auteur a aussi suivi la formation des corps fructifères. Un certain nombre de filaments naissent au même endroit du mycélium (f. 21), puis prennent une direction parallèle présentant toujours un petit renflement à leur sommet.

Enfin vers leur partie supérieure ces filaments se recourbent en arcs, se tordent, se ramifient, s'anastomosent de façon à former un réseau irrégulier.

Cette portion supérieure des filaments se délimite nettement de la partie inférieure, au moyen d'une ou deux assises horizontales, de cellules elliptiques. Quant à la partie inférieure des mêmes filaments, c'est elle qui formera le stipe.

Les cellules externes de ces deux assises horizontales, en s'étendant, vont donner naissance à l'anneau fugace qui existe vers la partie supérieure du stipe.

L'on peut suivre ensuite le développement des diverses parties du chapeau : il est à noter que les basides prennent naissance dans la couche superficielle qui tapisse les lamelles (couche hyméniale) et que les cystides, au contraire, prennent naissance dans une couche plus profonde (couche sous-hyméniale).

EXPLICATION DE LA PLANCHE CCXXVII f. 13-21. *Stropharia merdaria* et de la pl. CCXXX, f. 1-2.

Planche CCXXVII.

- Fig. 13. — Spore germente : le mycélium présente un renflement à sa naissance.
Fig. 14. — Filament présentant un renflement à la naissance de chaque rameau.
Fig. 15. — Extrémité d'un filament où commence à apparaître une cloison.
Fig. 16. — Rameaux terminaux où commencent à apparaître des cloisons qui sont destinées à isoler les oïdies les unes des autres.
Fig. 17. — L'un des mêmes très grossi.
Fig. 18. — Conidies se détachant les unes des autres et du rameau.
Fig. 19. — Conidies en train de germer.
Fig. 20. — Filament ramifié présentant des suçoirs *a*, *b*, *c*.
Fig. 21. — Filaments qui vont donner naissance à un appareil sporifère (stipe et chapeau).

Planche CCXXX.

- Fig. 1. — Filaments qui se disposent parallèlement pour former le chapeau et le stipe.
Fig. 2. — Section longitudinale d'un jeune organe sporifère : *a* cellule divisionale ; *b* stipe ; *c* chapeau.

BLAS LAZARO. — Nuevos hongos de España (*Bull. de la Soc. espan. de Historia natural*, février-mars 1902). Nouveaux champignons d'Espagne (pl. CCXXVII, f. 22-23).

L'auteur décrit trois nouvelles espèces : *Scleroderma hemisphericum*, *Dictyolus Lagunae* et *D. pericellatus*. Le *Dictyolus Lagunae* (f. 22) a été rencontré sur le sol au milieu des mousses. Il a de 1 à 3^{cm} de hauteur totale. L'appareil sporifère se compose d'un stipe sur lequel, presque dans le même plan, apparaît un limbe plan, à marge faiblement ondulée, ayant une légère tendance à s'enrouler. Le limbe est peu charnu, translucide, brillant, d'un brun clair passant au grisâtre par le sec. L'une des faces est lisse ; l'autre présente de nombreuses nervures ramifiées à leurs extrémités. Le stipe est peu charnu, il est dans sa partie supérieure de même couleur

que le limbe, et dans sa partie inférieure vert olive. Le *D. pedicellatus* (f. 23) est d'environ moitié plus petit (1^{cm}), presque blanc sur le frais, jaunâtre sur le sec avec des nervures qui, peu nombreuses à leur point de départ, se ramifient en s'éloignant de leur centre commun. Le stipe est linéaire, légèrement renflé à sa base.

L'auteur signale, comme nouvelles espèces pour la flore d'Espagne : *Hydnum auriscalpium*, *Cyathus sericeus*, *Ecoascus Pruni*, *Cantharellus infundibuliformis*, *Tricholoma acerbum*, *Cortinarius arenarius* (abondant sous le *Pinus Pinaster*), *Marasmius alliiatus*, *Cyathus fimetarius*.

EXPLICATION DE LA PLANCHE CCXXVII, f. 22-23.

Fig. 22. — (Elle est double de la grandeur naturelle). *Dictyolus Lagunae*, Láz.

Fig. 23. — (Elle est cinq fois plus grande que nature). *Dictyolus pedicellatus* Láz.

LLOYD. — *Hypocrea* (Podocrea) *Lloydi* Bresadola (*Mycological notes* by C. G. Lloyd, n° 9, avril 1902). *Hypocrea alutacea* (Pers.) (*Mycological notes*, n° 183, septembre 1902). Voir planche CCXXVII, fig. 24.

Cette intéressante espèce, découverte par M. Lloyd dans la Virginie, a l'aspect d'un *Cordyceps*, mais la fructification d'un *Hypocrea*. En voici la diagnose :

Habitu omnino Cordycepitis; stroma longè stipitatum, apice clavulâ perithecigerâ, obovato-oblongâ, 1 1/2 cm. circiter longâ, 3 mm. circiter crassâ, fæctâ præditum; peritheciis minimis, immersis, subglobosis, ostiis punctiformibus prominulis ubique tectâ; stipes fæctus; glaber, tereti-tortuosus, albidus, 3 cm., longus 2 mm., crassus; asci cylindracei, octospori; in articulos, 16 soluti, 100×4-5 µ; articuli subcuboidei subglobosi, 3-4×3,3 1/2 µ.

Ce qui précède était déjà imprimé, quand nous avons reçu le second article de M. Lloyd, d'après lequel M. Atkinson considère l'espèce en question comme identique à l'*Hypocrea alutacea* (Pers.). En tous cas il ressort tant de l'examen de M. Bresadola que des recherches faites sur les lieux par M. le professeur H. C. Beardslee, que les échantillons ne sont pas parasites sur *Clavaria Ligula* ou *Spathularia flavida* ni sur aucun autre végétal ou insecte, mais qu'ils croissent, au contraire, directement sur la terre.

L'on peut donc se demander si c'est bien l'espèce figurée et décrite par Tulasne (*Selecta Fungorum Carp.* III, 34, tab. IV, fig. 1-6) ; car Tulasne fait remarquer que les anciens auteurs ont pris pour un stroma vertical appartenant en propre à l'*Hypocrea alutacea* le corps et le tissu même de la plante hôtalière qui, d'après lui, serait le *Clavaria Ligula*.

D'autre part, M. Bresadola s'est bien assuré que les échantillons qui lui étaient soumis n'étaient pas des individus anormaux de *Clavaria Ligula* ou de *Spathularia flavida* ; car les hyphes du tissu de *Hypocrea Lloydii* sont « plus molles, plus adnèxées et moins larges que chez *Spathularia flavida* et plus larges que chez *Clavaria Ligula* » ; de plus, on n'y trouve pas d'hyphes mycéliales différentes et distinctes, ce qui arriverait vraisemblablement si le pyrénomycète était parasite sur le corps d'un *Clavaria* ou d'un *Spathularia*.

JUEL H. O. — *Taphridium* Lagerh. et Juel, eine neue Gattung der Protomycetaceen (*Bihang Tillk. Svenska Vet. Akad. Handlingar* 1902, *band* 27, n° 16). Le genre *Taphridium*, nouveau genre de Protomycétacées. (Voir planche CCXXVIII, fig. 1-12 et planche CCXXIX, fig. 1-3).

C'est en 1883 que Rostrup a décrit, dans les *Annales de la Société de botanique de Copenhague*, le *Taphrina Umbelliferarum*, découvert par lui sur les feuilles de l'*Heracleum Sibiricum* et du *Peucedanum palustre*. Il y produit de grandes taches grisâtres, qui déforment plus ou moins la feuille. Presque vers la même époque, Massalongo (1) a rencontré cette espèce sur le *Peucedanum Oreoselinum* et l'a décrite sous le nom de *Taphrina Oreoselini*.

M. Juel, en l'étudiant, ainsi qu'une autre espèce voisine qu'il a rencontrée en Algérie sur les feuilles du *Ferula communis*, a reconnu que ces deux espèces ne présentaient nullement les caractères des Exoascées, mais qu'elles offraient, au contraire, un certain nombre de caractères qui les rapprochaient extrêmement du *Protomyces macrosporus*. Il a donc créé pour elles, d'accord avec M. Lagerheim, le genre *Taphridium* qui, avec le genre *Protomyces*, doit constituer l'ordre des *Protomycétacées*.

I. — *TAPHRIDIUM ALGERIENSE*.

Lorsqu'on examine une coupe en long d'une feuille attaquée par le *Taphridium Algeriense* (planche CCXXVIII, fig. 7), il est facile de reconnaître les filaments mycéliens dans l'intérieur des tissus (dans le parenchyme comme dans les jeunes faisceaux vasculaires, entre les cellules du parenchyme comme sous celles de l'épiderme). Ils cheminent entre les cellules et présentent de nombreuses ramifications, ils possèdent des cloisons; dans le cytoplasme de chaque cellule, on voit un grand nombre de petits noyaux. Déjà, à ce stade, on peut constater que les filaments sous-épidermiques, qui constituent les hyphes fertiles, se distinguent par leur calibre plus fort. Leurs cellules ont plusieurs noyaux de même grosseur que les autres hyphes. Bientôt les cellules de ces hyphes grossissent et deviennent presque à peu près sphériques. Toutes les cellules ne subissent pas cependant ce changement; quelques-unes constituent des cellules stériles intercalaires entre les sporanges. Pendant ce changement, il se produit aussi un accroissement du nombre des noyaux, car dans les sporanges les noyaux sont extrêmement nombreux.

A mesure que le jeune sporange grossit, sa paroi qui, à l'origine, était mince, s'épaissit; le cytoplasme devient plus dense; les noyaux grossissent et l'on y distingue un filament chromatique et un nucléole (fig. 10).

Au stade suivant (fig. 11), tous les noyaux se sont rangés contre la paroi du sporange et se trouvent ainsi placés tous dans la même couche, également espacés les uns des autres. Chaque noyau est entouré d'une masse de plasma qui cependant n'est pas encore délimitée des masses voisines. Ces noyaux sont beaucoup plus petits

(1) Osservazioni intorno alla *Taphrina Umbelliferarum* Rostrup e *T. Oreoselini* (N. Giorn. bot. Ital. Bd., 24, 1889, p. 422).

que ceux du stade précédent, ce qui fait penser à l'autour qu'entre ce stade et le précédent il s'est opéré une division des noyaux.

Les masses de plasma qui entourent les noyaux se délimitent bientôt les unes des autres ainsi que du plasma que contient l'intérieur du sporange (voir fig. 11 et 12); leur forme sphérique apparaît indiquée au microscope par une ligne circulaire très déliée: il s'est ainsi produit, à la surface de la sphère de protoplasma, une mince couche de protoplasma condensé qui lui constitue une paroi. Ce sont ces cellules que l'auteur appelle des *cellules nues*, c'est-à-dire ne possédant autour de leur protoplasma aucune enveloppe cellulaire. Elles se forment par isolement (autour de noyaux) d'une certaine quantité de protoplasma au sein et aux dépens d'une masse (d'abord unique et continue) de protoplasma; c'est ce que l'auteur appelle une formation libre de cellules, *eine freie Zellbildung*. C'est ainsi que se forment les cellules des spores dans l'asque des Ascomycètes.

Ces cellules nues sont les cellules-mères des spores (*Sporenmutterzellen*); elles vont se diviser et le produit de la division constitue les spores. Comme celles-ci sont beaucoup plus nombreuses que les cellules nues, l'auteur pense qu'il doit s'opérer plus qu'une seule bipartition.

Les jeunes spores sont d'abord des cellules nues ovales ou fusiformes (pl. CCXXIX, fig. 1). Elles sont trop petites pour qu'on puisse en distinguer la structure intérieure et le noyau. Elles sont entassées sans ordre vers la circonférence. L'auteur pense que les groupes de spores plus ou moins distincts que l'on observe répondent chacun aux spores issues d'une même cellule-mère.

A un stade ultérieur (pl. CCXXIX, fig. 2), les spores apparaissent complètement formées, mais disposées comme précédemment. Elles sont plus grosses, munies d'une paroi cellulaire et contiennent chacune un noyau. Elles quittent bientôt la périphérie du sporange et se répandent peu à peu dans la partie centrale.

Le sporange mûr contient, outre les spores, quelques restes de cytoplasme, qui ne renferme aucun noyau. Les spores sont réunies et remplissent environ la moitié du sporange.

Dans les sporanges éclatés, il y a presque toujours un certain nombre de spores qui restent dans l'intérieur du sporange. Parfois ces spores se fusionnent entre elles par paires et sont reliées l'une à l'autre par une anastomose (pl. CCXXIX, fig. 3).

II. — TAPHIRIDIUM UMBELLIFERARUM.

(pl. CCXXVIII, fig. 1).

Au début de la maladie on constate, sous les cellules épidermiques (*c*), l'existence de filaments mycéliens rayonnant en divers sens: ce sont les hyphes fertiles (*s*) dont les articles, en se gonflant, donneront naissance aux sporanges. De ces hyphes s'en détachent d'autres qui passent entre les cellules de la couche palissadique (*p*) et cheminent même sous celle-ci: ces dernières hyphes sont les hyphes stériles (*h*) qui, plongeant plus profondément que les hyphes fertiles, procurent à celles-ci une partie de leur nourriture.

La fig. 2, pl. CCXXVIII, représente un degré plus avancé. Le sporange s'est arrondi et sa paroi présente un léger épaississement. Le plasma présente l'aspect d'un réseau à mailles serrées. Des

noyaux, seulement un peu plus gros que ceux qu'on voit dans les cellules végétatives, y sont disséminés.

Dans cette figure 2, les noyaux sont devenus deux ou trois fois plus gros que dans les cellules végétatives ; ils présentent pour la plupart un filament de chromatine appliqué contre leur paroi, comme un assez gros nucléole. La paroi est devenue plus épaisse et la couche moyenne s'est dissoute de telle sorte que la couche externe et la couche interne se sont plus ou moins décollées l'une de l'autre. La forte dimension de ces noyaux, ainsi que l'apparition d'un filament de chromatine, annoncent qu'ils se préparent à se diviser.

La fig. 3 montre, en effet, ces noyaux en train de se diviser. L'on voit que la membrane nucléaire subsiste et l'on distingue, vers le centre de la sphère qu'elle circonscrit, le fuseau chromatique. Le plasma a subi un changement ; il ne présente plus l'aspect d'un réseau, mais bien d'une masse floconneuse extrêmement légère. L'auteur a pu constater quelquefois et pense qu'en général les noyaux provenant de cette première division subissent immédiatement une deuxième bipartition.

La fig. 4, planche CCXVIII, représente le stade suivant : l'auteur l'a souvent observé, mais il hésite sur la manière dont il doit l'interpréter. Le sporange contient maintenant un certain nombre de corps sphériques, dont quelques-uns sont des noyaux cellulaires et dont les autres, au contraire, sont des cellules ayant chacune son noyau : ces dernières cellules sont nettement limitées, toutefois elles sont privées de membrane cellulaire. Leurs noyaux sont très petits et l'on y aperçoit seulement un nucléole : ces noyaux proviennent certainement de la division que nous venons de relater précédemment.

Les noyaux libres que l'on rencontre dans ces sporanges sont beaucoup plus gros que ceux des cellules nues ; mais, d'un autre côté, ils sont plus petits que ceux dans lesquels s'est opéré le stade de bipartition. L'auteur pense qu'ils proviennent également de cette bipartition et qu'ils sont aussi destinés à fournir des cellules nues, mais qu'ils ont subi dans ce processus un retard. S'il en était autrement, on devrait admettre que ces noyaux sont destinés à se détruire ; mais les stades ultérieures ne militent pas en faveur de cette hypothèse ; car l'on n'y observe pas des débris de noyaux. On trouve souvent ces noyaux vers le centre du sporange. Vraisemblablement le processus, dans lequel les noyaux s'entourent d'un plasma cellulaire, commence vers la périphérie et ne s'étend que plus tard vers les parties centrales du sporange. Si l'opinion de l'auteur est exacte, c'est-à-dire si les noyaux libres (comme ceux entourés de plasma cellulaire) appartiennent à la même génération, il faut reconnaître que la formation des cellules à protoplasma nu s'accompagne d'une diminution de taille et d'une condensation du noyau de la cellule.

Le plasma du sporange qui subsiste entre les noyaux et les cellules est peu abondant et, sans doute pour ce motif, présente une structure filamenteuse.

Ces cellules nues se transforment-elles directement en spore ou bien donnent-elles par division naissance aux spores (ainsi que c'est le cas chez le *Taphridium Algeriense*) ? C'est ce que l'auteur n'a pu élucider.

A un stade ultérieur (fig. 5, pl. CCXXVIII), on trouve le sporange rempli de spores. Elles sont d'abord brièvement ellipsoïdes: plus tard, l'une des extrémités s'allonge pour former une partie plus étroite. Elles contiennent toujours un noyau. A peine si l'on trouve entre les spores quelques restes de plasma; mais il existe un mince revêtement de plasma contre la paroi intérieure du sporange. L'on ne trouve plus aucun noyau libre, soit dans ce plasma, soit dans aucune autre partie du sporange.

Les auteurs, qui ont précédemment décrit cette espèce, soutiennent que les spores donnent naissance à des conidies et cela sur place, dans l'intérieur du sporange. L'auteur n'a jamais rien observé de pareil, et il pense que c'est cette observation inexacte qui a fait rattacher cette espèce au genre *Taphrina*.

Par contre, les spores qui sont restées après les autres dans l'intérieur du sporange alors qu'il a éclaté, subissent un autre changement; elles augmentent considérablement de grosseur sans changer notablement de forme. L'auteur n'a pas observé de fusion entre les spores dans cette espèce.

TAPHRIDIUM. Lagerh. et Juel (n. gen).

Hyphe fertiles rampant sous l'épiderme de la face supérieure, formant une couche de sporanges, à la fin presque ininterrompue. Sporanges globuleux ou brièvement ellipsoïdes, non hibernants, pourvus d'une paroi plus ou moins épaissie, mais cependant non indurée, et projetant en éclatant de très nombreuses spores ovoïdes.

I. TAPHRIDIUM. UMBELLIFERARUM (Rostr.) Lagerh. et Juel.

Syn. *Taphrina Umbelliferarum* Sadebeck.

Taphrina Oreoselinii Massalongo.

Membrane du sporange unie, très épaisse, double, à couche intermédiaire tombant en deliquium; l'oospore, en se rompant, comprime et expulse l'endospore qui reste fermé et renferme les spores. Sporanges longs de 45-75 μ , larges de 30-60 μ . Spores longues de 2 à 7 μ , larges de 1 à 4 μ .

Sur les feuilles des *Heracleum Sphondylium*, *Sibiricum* et *montanum*, des *Peucedanum palustre* et *Oreoselinum*, en Suède, en Danemark, dans le sud de l'Allemagne, en Suisse et dans le nord de l'Italie.

II. TAPHRIDIUM ALGERIENSE Juel.

Membrane du sporange plus mince et restant sans doute en place pour évacuer les spores; épaisse de 2,5 μ , simple (?) Sporanges longs de 65-80 μ , larges de 55-60 μ . Spores longues de 4 μ , larges de 2 μ .

Sur les feuilles du *Ferula communis*, en Algérie.

L'une et l'autre espèce ont un mycélium vivace persistant dans les tissus de la plante hôte. En effet, les plus jeunes feuilles sont attaquées avant même de s'être déployées.

Voici les principaux traits de ressemblance qui existent entre nos deux espèces de *Taphridium* et les deux espèces connues de *Protomyces*: *P. macrosporus* et *P. Bellidis*.

Chez les espèces du genre *Protomyces*, le mycélium croît dans l'intérieur des tissus de l'hôte et les sporanges se forment dans des cellules intercalaires. Ils peuvent former un chapelet ininterrompu ou

être séparés par des articles stériles. Ce mode de formation est le même que dans le genre *Taphridium*; la seule différence, c'est que le mycélium se différencie, dans ce dernier genre, en hyphes stériles et en hyphes fertiles, celles-ci se localisant sous l'épiderme.

Les cellules chez les *Protomyces* contiennent chacune plusieurs noyaux; il en est de même, dès le début, du sporangé du *Taphridium*.

Le fait que l'enveloppe du sporangé, dans le *Taphridium Umbelliferarum*, se sépare en deux couches et que l'endospore constitue un sac fermé qui s'échappe de l'exospore, constitue un trait de ressemblance frappant avec la chlamydospore des *Protomyces*. Si chez le *T. Umbelliferarum* l'épaississement de la paroi est moindre que chez les *Protomyces*, cela tient évidemment à ce que le sporangé n'a pas à faire ici l'office d'une spore durable, hibernante. Le *T. Algeriense* constitue, sous ce rapport, un degré encore plus éloigné des *Protomyces*; car ici l'épaississement de la paroi est encore plus faible et elle n'offre pas de dédoublement.

Aussi bien dans le genre *Taphridium* que dans le genre *Protomyces*, le sporangé contient de nombreuses spores et aucune d'elles ne développe de conidies dans l'intérieur du sporangé.

L'on a observé que les spores de *Protomyces* pouvaient se fusionner par paire; M. Juel a fait la même observation sur le *T. Algeriense*.

EXPLICATION DES PLANCHES CCXXVIII. f. 1-13 et CCXXIX, f. 1-3,
Gr. 1.350

I. *Taphridium Umbelliferarum*, Planche CCXXVIII, fig. 1 à 6.

Fig. 1. — Coupe d'une feuille d'ombellifère, contenant le parasite à son premier stade de développement (coupe perpendiculaire à la surface de la feuille), gr. 700.

e) cellules épidermiques de la face supérieure de la feuille.

p) cellules en palissade.

h) hyphes végétative.

s) hyphes fertiles (première ébauche des sporanges).

Fig. 2. — Jeune sporangé entouré par les cellules de la plante hôte. La paroi fortement épaissie s'est divisée en deux feuillets, dont l'externe adhère aux cellules environnantes. Les noyaux sont déjà très gros et montrent des filaments de chromatine. Le plasma a la forme d'un réseau à mailles serrées.

Fig. 3. — Sporangé dans lequel les noyaux entrent simultanément en division. Le plasma est finement floconneux avec de grosses vacuoles.

Fig. 4. — Sporangé dans lequel il s'est produit une formation de cellules; on aperçoit ces cellules rondes, nues et libres; elles présentent de petits noyaux; à côté on voit des noyaux libres, plus gros. Entre eux on voit des filaments allant des uns aux autres.

Fig. 5. — Partie supérieure d'un sporangé presque mûr contenant des spores.

Fig. 6. — Spores d'un sporangé éclaté, montrant les phases successives de leur développement.

II. *Taphridium Algeriense*.

Planche CCXXVIII, figures 7 à 12, et planche CCXXIX, fig. 1 à 3.

Planche CCXXVIII, fig. 7 à 12.

Fig. 7. — Coupe perpendiculaire d'une très jeune feuille, dans l'acide lactique; on voit les *hyphes stériles* situées dans l'intérieur du parenchyme, ainsi qu'au-dessous de la couche des cellules palissadiques et les *hyphes fertiles* situées au-dessus de la couche palissadique et auxquelles se relient les hyphes stériles par des prolongements qui traversent la couche palissadique. Gr. = 220.

Fig. 8. — Jeune stade de développement (coupe perpendiculaire à la surface de la feuille : on distingue, *en haut*, une rangée de cellules de l'épiderme; *en bas* une rangée de cellules en palissade; *au milieu*, une rangée de sporanges.

Fig. 9. — Jeune sporange avec de petits noyaux et une mince paroi, accompagné de quelques cellules végétatives (hyphes stériles) du parasite.

Fig. 10. — Partie d'un sporange ayant déjà sa paroi épaissie, un plasma à mailles serrées et d'assez gros noyaux dans l'intérieur desquels on distingue un filament de chromatine.

Fig. 11. — Stade plus avancé. A la périphérie, des noyaux dans une couche de plasma dense; à l'intérieur, un plasma dépourvu de noyaux et offrant de grosses vacuoles.

Fig. 12. — Partie de sporange; les noyaux disposés à la périphérie ont donné naissance à une couche de cellules nues qui plus tard, en se divisant, engendreront des spores (*Sporenmutterszellen*).

Planche CCXXIX, fig. 1 à 3.

Fig. 1. — Sporange dans lequel les cellules précédentes ont produit par division de petites cellules nues qui sont de jeunes spores.

Fig. 2. — Stade plus avancé, spores plus grosses, dont on distingue la paroi et le noyau.

Fig. 3. — Spores d'un sporange éclaté : spore non encore modifiée et paires de spores en train de se fusionner.

DUMÉE et MAIRE. — Remarques sur les urédospores de *Puccinia Pruni Pers.* (*Bull. Soc., myc.*, XVII, 308).

A côté des urédospores typiques, on trouve dans les mêmes sores : 1° des *paraphyses* qui ne sont autres que des spores avortées, car on rencontre tous les intermédiaires entre la paraphyse franche et la spore avortée; 2° des *uredospores téléosporiformes* qui ont un sommet épaissi.

Le Gérant, C. ROUMÈGUÈRE.

TROISIÈME TABLE ALPHABÉTIQUE

Des Genres, Espèces, Formes et Variétés

DES

Fungi exsiccati præcipuè Gallici

PUBLIÉS PAR

C. ROUMEGUÈRE

Editeur de la Revue Mycologique

RUE RIQUET, 37, TOULOUSE

Centuries LXIII à LXXIV (N^{os} 6201 à 7101) Années 1893 1898 (1)

ACETABULA		ANIXIA		ASCOPHANUS	
Calyx	7101	spadicea	7004	Aurora	7103
ACROSPERMUM		ANTHOSTOMA		ASCOSPORA	
Graminum		turgidum	6502	melæna	7307
<i>f. Festucæ</i>	7001	ANTHOSTOMELLA		ASTEROMA	
ÆCIDIUM		Conorum	6402	maculare	6904
Aquilegiæ	7301	Lambotiana	6803	Populorum	7202
Compositarum	6601	lugubris	6703	AURICULARIA	
Crepidis	6801	AOSPHAERIA		mesenterica	7203
Epilobii	7002	allantella	7201	BACILLUS	
Euphorbiæ	6901	Kansensis	7005	megatherium	6505
Rhamni	6401	pulviscula		violascens	6606
ÆGERITA		<i>f. Salicis albae</i>	6404	BERLIA	
candida	7302	rugulosa	6503	moriformis	6506
AGLAOSPORA		stigmospora	6405	BOLETUS	
profusa	6602	subtilis	6303	piperatus	6705
ALTERNARIA		ASCOCHYTA		BOTRYODIPLODIA	
Brassicæ		Ailanti	7305	confluens	6607
<i>var. macrospora</i>	6301	Arundinis	6804	BOTRYOSPHAERIA	
tenuis	6701-6992	berberidina	6304	Berangeriana	6507
AMPHISPHAERIA		<i>f. Spinarum</i>	6305	BOTRYTIS	
abiegna	6603	carpogena	6306	cinerea	6807
culmicola	6702	Coluteæ	7306	epigæa	6608
fallax	7303	Convolvuli	6805	olivaceo-lutea	6407
Posidonie	6802	graminella		BOVISTA	
umbrina	7003	<i>f. Sudeticæ</i>	6307	nigrescens	7104
<i>f. Hederæ</i>	6501	Leguminum	6504	BRACHYSPORIUM	
AMYLOTROGUS		Nymphææ	6202	obovatum	6706
licheniformis	7304	Philadelphæ	6704-7102		
ramulosus	7304	Pisi	6406		
		sarmenticia	6806-7006		
		Stellariæ	7007		
		Veratri	6605		

(1) La première table (Centuries I à XXV, n^{os} 1 à 2,500) a été publiée dans la *Revue mycologique*, 5^e année (1883), p. 137 à 164. La deuxième table (Centuries XXVI à LXII, n^{os} 2501 à 6200, années 1884-1892), a été publiée dans la *Revue mycologique*, 15^e année (1893) en pagination séparée (1-30).

BREFELDIA		CHALARA		concentricum	6813
maxima	6707	cylindrica	7109	Conorum	6718
BREMIA		longipes	6710	effusum	7313
Iactuce	6708	CHILONECTRIA		eurotioides	6719
CALATHINUS		Cucurbitula	7110	Fukelii	
striatulus	6905	CHONDRIODERMA		f. <i>Hellebori</i>	6315
CALOCERA		difforme	6711	Questieri	7314
cornea	6709	f. <i>Sorghi</i>	6410	Sarothamni	6814
CALOSPORA		Michelii	6310	COREMIUM	
platanoides	6609	CICINNOBOLUS		glaucum	
CAMAROSPORIUM		Cesatii	6908	f. <i>Glandis</i>	6412
Compositarum	7105	f. <i>Bidentis</i>	6207	CORIOLUS	
Coronillæ	7308	f. <i>Phyllactinæ</i>	7208	versicolor	
incrustans	6408	Uncinule	6208	v. <i>flavescens</i>	6516
Laburni	6508	CLADOCHYTRIUM		CORTICIUM	
CANTHARELLUS		pulposum	7111	calceum	7011
cinereus	7204	CLADOSPORIUM		cinereum	6911-6413
CAPNODIUM		caricicolum	6311	f. <i>Aceris</i>	6613
Citri	6808	epiphyllum	6612	comedens	6815
salicinum		f. <i>Platani</i>	6312	corticale	6210
f. <i>Foliorum</i>	7205	fasciculatum	6810	fraxineum	6517
CENANGIUM		Graminum	6713-6611	hydnoideum	6211
Abietis		macrocarpum		polygonium	
f. <i>Pini Sylvestris</i>	7106	f. <i>Brassicæ</i>	6513	f. <i>Tremulæ</i>	7115
Cerasi	7107	f. <i>Lunariæ</i>	6612	sebaceum	6414
f. <i>Avium</i>	6511	Scribnerianum	6313	serum	6720-6721
Prunastri	6308	CLASTEROSPORIUM		sulfureum	6722
CERATELLA		Amygdalearum	7112	violaceo-lividum	6518
Ferryi	6203	tenuissimum	6209	CORYNE	
CERATIUM		CLAVARIA		sarcoides	6212
hypnoides	6809	aurea	6714	urnalis	7009
CERATOSTOMA		muscoïdes	7310	CORYNEUM	
Phœnicis	6512	rugosa	6811	disciforme	7010
CERCOSPORA		similis	7311	CRATERELLUS	
Apii	6906	CLITHRIS		pistillaris	6723
cerasella	6907	quercina	6614	CREPIDOTUS	
circumscisa	7309	COCCOMYCES		variabilis	6724
dubia	6204	dentatus	6909-6910	CRONARTIUM	
Malvacearum	7108	CELOSOPHERIA		asclepiadeum	7315
Mercurialis	6205	exilis	6615	CRYPTOCORYNEUM	
microspora	6509	COLLETOTRICHUM		fasciculatum	6415
Primule	6206	linicola	7008	CRYPTODISCUS	
CERCOSPORELLA		GOLLYBIA		pallidus	6519
tunicola	7207	cirrhatà	6715	CRYPTOSPHERIA	
CERIOPORUS		fusipes	6716	millepunctata	6416
squamosus	6610	Hariororum	6717	CRYPTOSPHERINA	
CERIOSPOA		tuberosa	7312	Fraxini	7316
xantha	6510	CONIOSPORIUM		CRYPTOSPOA	
CHÆTOMIUM		Arundinis, f. <i>congesta</i>	7714	Betulæ	6213
comatum	6309	CONIOTHYRIUM		CRYPTOSPORELLA	
Fieberti	6409	betulinum	6812	aurea	6816
				populina	7110

CRYPTOSPORIUM		DEMATIUM		DICHOMERA	
nigrum	6912	hispidum	6321	Sambineti	7021
CUCURBITARIA		<i>f. Aivæ</i>	7320	Tiliæ	7419
Abrothani	6725	DENDRODOCHIUM		DIDYMELLA	
Coluteæ	7317	rubellum	7321	analepta	7022-7121
Evonymi	7209	sarcoides	7212	applanata	7023
Spartii	7012	subtile	6821	Barburi	7024
CUDONIELLA		DENDROPHOMA		Fagopyri	6526
aquatica, <i>r. cinerea</i>	7117	crassicaulis	6914	Picconii	6527
CYATHUS		pleurospora	7213	pilifera	6622
Crucibulum	6214	<i>f. vitigena</i>	6522	proximella	7122
vernicosus	6726	Pulvis-pyrius	6729	tiliaginea	7218
CYLINDRIUM		<i>f. Betulae</i>	6218	uberiformis	7324
Brassicæ	6727	pruinosa	6322	vexata	6329
elongatum	6316	DERMATEA		DIDYMIUM	
CYLINDROSPORIUM		Ariæ	6620	farinaceum	
niveum	6817	Cerasi		<i>f. Muscorum</i>	6528
CYPHELLA		<i>f. Cerasi-Mahaleb</i>	7322	DIDYMOSPHERIA	
albo-violascens	7118	<i>f. Avium</i>	6323	Clematidis	6221
CYTOSPORA		Padi	6915	conoidea	6330
Abrotani	6818	DERMATELLA		diplospora, <i>f. Rubi</i>	6420
ambiens		eucrita	6916	Epidermidis	
<i>f. Rubi</i>	6317	Frangulæ	7214	<i>f. Opuli</i>	6222
atro-nitens	7013	quercina	7020	<i>f. Conorum</i>	6421
cineta	6318	DETONIA		Vitis	6919
cænobitica	7014	lejocarpa	6822	DIPLODIA	
leucosperma	6617	DIAPORTHE		Anthirrhinii	
leucostoma	6618	Briardiana	6823	<i>f. Fructuum</i>	6339
macularis	7015	conjuncta		Aucubæ	
microspora	6819	<i>f. Coryli</i>	6621	<i>f. Foliorum</i>	6332
nivea	6320	Dulcamaræ	7016	<i>f. Ramorum</i>	6333
ocellata	6520	Euphorbiæ	6324	Bidentis	6340
Vitis	6215	fibrosa		Corni	6422
CYTOSPORELLA		<i>f. Rhamni</i>	6523	ditior, <i>f. Platani</i>	6334
Populi	7319	hyospilina	6325	Frangulæ	6730
DACRYMYCES		inaequalis		Herbarum	
stillatus	6216	<i>f. Genistæ</i>	7216	<i>f. Ambrosiæ</i>	6335
DACTYLARIA		pulchella	7017	<i>f. Epilobii</i>	7219
parasitans	6619	pulla	6824	<i>f. Rumicis</i>	6223
DÆDALEA		Putator	7215	Humuli	6623
unicolor	6728-6820	pyrrhocystis	6326	Juniperi	
DALTONIA		revellens	7323	<i>f. Ramorum</i>	6336
concentrica	7210	rostellata	7217	Lantanæ	6423
DARLUCA		salicella	6327	Laureolæ	6920
ammophila	6521	<i>f. Capræ</i>	6219	microsporella	6624
Filum	6217	Spinæ	7019	<i>f. Carpini</i>	7325
DASYSCYPHA		striæformis	6417	perpusilla	6424
bicolor	7119	syngenesia	6220-6524	Pruni	7220
ciliaris	6913		6825-6917	Quercus	7025
cerina	7211	Taleola	7018	Rhois	7921
virginea	7120	velata	6328	Ribis, <i>f. Alpina</i>	6337
		DIATRYPELLA		Rubi	6224-6338
		minuta	6826	salicina	6922
		quercina	6418-6525	thyoidea	6529
		verruciformis	6918	DIPLODIELLA	
				Viminis	6625

DIPLODINA		<i>f. Assis-Populi</i>	6426bis	fasciculatum	6829
Epidermis	6590	levata	7326	pirinum	6930
Helianthi	6731	sublecta	7327	FUSICOCCUM	
DISCELLA		EUTYPELLA		abietinum	6736
Ariae	6531	Prunastri	6343	castaneum	
carbonacea	7123	<i>f. Cerasi</i>	7328	<i>f. microsporum</i>	6231
Centaureae	6532	EXIDIA		fibrosum	7226
Rosae	7221	glandulosa	6344	quercinum	6830-7332
DISCOSIA		recisa	6628	FUSIDIUM	
aquatica	6225	EXOASCUS		Peronosporae	6931
ignobilis	7026	Alni-incanae	7329	GEOTRICHUM	
DITOPPELLA		deformans		bipunctatum	6629
vigeana	6225	<i>f. Cerasi</i>	7125	GLAUSPORIUM	
DOTHICHIZA		<i>f. Padi</i>	7126	allantosporum	
similis	6923	<i>f. Prunidomesticae</i>	7127	<i>f. Fructuum</i>	6232
DOTHIDEA		marginatus	6228	<i>f. Phaseoli</i>	6233
puccinoides		EXOBASIDIUM		<i>f. Tami</i>	6234
<i>f. major</i>	6341	Vaccinii	7030	<i>f. Vincetoxicici</i>	6235
DOTHIORELLA		FABREA		Ellisii	6831
fraxinea	6533	Rousseauniana	7031	Graminum	7338
Platani	6342	FOMES		orbiculare	6350
ELIISIELLA		applanatus		Platani	6832
Ari	7027	<i>f. Populi</i>	6229	Spinaciae	7338
ENGELIA		australis	7032	GLONIELLA	
fascicularis	6827	dryadeus	6536	byssiseda	6833
ENTORRHIZA		igniarius	7388	Pyrenacea	6834
Solani	6924	nigricans	7389	GLONIOPSIS	
ENTYLOMA		pectinatus	7390	larinia	6835
Ranunculi	7028	salicinus		GNOMONIA	
Sabinae	6626	<i>f. expansus</i>	6230	Fautreyi	6541
serotinum		<i>f. resupinatus</i>	7330	leptostyla	7335
<i>f. Borruginis</i>	6226	FUMAGO		GNOMONIELLA	
EPICHLOR		vagens		Comari	7129
typhina	7029	<i>f. Vitreorum</i>	6345	fimbriata	7334
EPOCHNIUM		FUSARIUM		leptostyla	7335
moniliforme		affine	6927	melanostyla	7336
<i>f. Cydoniae</i>	6227	asclepiadeum	6929	GONATOBOTRYS	
ERINEUM		Cerasi	6119	simplex	6236
platanoideum	7000	Clematidis	6537	GONYTRICHUM	
ERIOSPHÆRIA		deformans		caesium	7337
vermicularioides	6732	<i>f. spectabilis</i>	6538	GYMNOSPORANGIUM	
ERYSIPHE		dimerum	6734	clavariiforme	7339
communis		Herbarum		GYROMITRA	
<i>f. Calthae</i>	6535-7223	<i>f. Saponariae</i>	6346	esculenta	6836
<i>f. Lupini</i>	6536	nucicolum	6735	HELICOSPORIUM	
Euphorbiae	6733	oxysporum	6347	spectabile	6737
lamprocarpa	6925	parasiticum	7224	HELICOTRICHUM	
Montagnei	6926	roseum	6348-6427	obscurum	6237
EUTYPA		sambucinum	6349	HELMINTHOSPIERIA	
Acharii, <i>f. Populi</i>	6425	sarcochroum	7033	Clavarium	6738
lata, <i>f. Aceris</i>	6426	Scirpi	6540	HELMINTHOSPORIUM	
		Solani	6828	folliculatum	
		<i>f. variabilis</i>	7128		
		FUSICLADIUM			
		depressum	7225-7331		

<i>f. Ligni</i>	6542	HYMENULA		LEPTOSPHERIA	
fugax	7034	rosea	6636	acuta	6434
Genistæ	7130			<i>f. insignis</i>	7137
macrocarpum	6739	HYPOCHNUS		agnita	7036-6936
Psammæ	6630	ferruginea	7037	<i>f. Hieracii</i>	7228
rhopaloides	7131	HYPOCOPRA		arundinacea	6844
Rousselianum	7132	fimicola	6637	Berberidis	6435
HELOTIUM				Bractearum	
conigenum	7340	HYPOCREA		<i>f. Fullonum</i>	6354
Herbarum	7341	citrina		caricicola	6243
serotinum	7342	<i>v. ochracea</i>	6242	Chelidonii	6845
HENDERSONIA		HYPOXYLON		clivensis	6846
culmifraga	7343	argillaceum	6839	conoidea	
diversispora	6631	atropurpureum	7347	<i>f. Asteris</i>	6552
<i>f. Gentianæ</i>	6429	coccineum	7348	culmicola	6847
quercina		rubiginosum	7349	derasa	
<i>f. Viminis</i>	6544	udum	6744	<i>f. macrospora</i>	6436
lignicola	6932	IRPEX		donacina	6848
ligniseda	6933	fusco-violacens	6638-40	eustoma	6849
Loniceræ	6430	ISAHOPSIS		Fuckelii	
salicina	6740	albo-rosella	7133	<i>f. Scirpi</i>	6244
Sarmentorum	6351	KARSCHIA		iridicola	6850
saxifraga	6632	lignyota	7350	iridigena	6850
Sparganii	6633	KARSTENULA		Juniperi	6746
sylvatica	6634	rhodostoma	6352	maculans	7037
HERCOSPORA		KELLEMANNIA		Menthæ	6852
Tiliæ	6545	Rumicis	7134	modesta	6747
HERPOTRICINA		LABRELLA		<i>f. Dauci</i>	6553
nigra	6546	Xylostei	6840	<i>f. Digitalis luteæ</i>	6245
HETEROPATELLA		LACHNEA		<i>f. Lappæ</i>	6438
hendersonioides	7227	scutellata	6641	Montis-Bardi	6937
HETEROSPHERIA		LACHNELLA		multiseptata	6439
Patella	6934-6431	barbata	6550	Parietariæ	
<i>f. Pastinacæ</i>	6239	corticalis	7135	<i>f. Lamii</i>	7138
HETEROSPORIUM		corticola	6745	parvula	7229
gracile	6837-7344	Nidulus	7136	Phaseoli	6938
HEXAGONA		punctiformis	7351	Picridis	6554
Favus	7345	sulphurea	7352	Sarothamni	6356
HORMICIUM		LAESTADIA		Typhæ	7230
stilbosporum		Scabiosa	6642	vagabunda	6440
<i>f. Corticis</i>	6547	LASIOSPHERIA		<i>f. Salicis caprææ</i>	6853
HYDNUN		Sphagni	6253	Vitalbæ	6555
aurantiacum	6635	LEGANIDION		LEPTOSTROMA	
auriscalpium	6935	anceps	6432	Herbarum	
floriforme	6240	fusco-atrum	7353	<i>f. Digitalis-Luteæ</i>	6246
graveolens	6241	xylo-graphoides	6433	LEPTOSTROMELLA	
squamosum	6741	LEMBRONIA		hysterioides	7038
stipatum	6742	autographoides	6551	juncina	7139
HYMENOBOLUS		LENZITE		LEPTOTHYRIUM	
Agaves	6838	protracta	6841	acerinum	6556
HYMENOCHETE		tricolor	6842	Castaneæ	6939
Boltoni				palustre	6748
<i>f. Aceris</i>	6548			Pini	7039
tabacina	6743-7346			Pomi, <i>f. Cratægi</i>	6357
				vulgare	6643-6940
				LEUCOPORUS	
				brumalis	6644

LIBERTELLA		MARSONIA		<i>f. xylogena</i>	7241
alba	6854	Helosciadii	7239	subsimilis	6652
parva	6645	Juglandis	6753-7355	MICROGOCGUS	
succinea	7354	Populi	6754	aurantiacus	6361
LOPHIDIUM		MASSARIA		dendroporthos	7242
compressum	6557-6749	Flageoletiana	6359	MICROPELTIS	
LOPHIOSPHAERIA		gigaspora	6248	Flageoletii	6362
subcorticalis	7040	Ulmi	7045	MICROSPHAERIA	
LOPHIOSTOMA		MASSARIELLA		Grossulariæ	
Arundinis	6558	Carreyi	7046	<i>f. Alpini</i>	6564
Balsaminarum	7041	MELAMPSORA		MICROSTOMA	
Scrophulariæ	7042	epithea	6755-7358	album	7364
LOPHIOTREMA		farinosa	6945	MICROTHYRIUM	
rubidum	7231	Helioscopiæ	6756-6946	litigiosum	7149
Scrophulariæ	7140	<i>f. striata</i>	6649	microscopicum	6363-6759
semiliberum	6646	Hypericorum	7047	MERULIUS	
vagabundum	7142	Lini	6856	lacrymans	6758
LOPHODERMIIUM		mixta	7360-7361	MOLLISIA	
culmigenum	7043	MELANCONIUM		cinerea	
<i>f. Ferruciæ</i>	7143	juglandinum	6563	<i>f. leptospora</i>	6858
hysterioidis	7044	stromaticum	6445	cinerella	7049
Pinastri	6941	MELANOMMA		melaleuca	
LYCOGALA		disiectum	6650	<i>f. plumbea</i>	6565
epidendron	6750	porothelia	7356	MONILIA	
LYCOPERDON		Pulvis-pyrus	6360	dispersa	7365
gemmatum	6751	vile	7357	fructigena	
MACROPHOMA		MELANOPSAMMA		<i>f. Cydoniæ</i>	6566
cylindrospora		pomiformis		MUCOR	
<i>f. Populi</i>	7232	<i>f. fagicola</i>	6148	caninus	7050
<i>f. Vincæ</i>	7233	MELASMA		MYROTHECIUM	
rhabdosporoides	7234	hypophylla	6757	inundatum	6567
Solani	7237	MELOGRAMMA		MYTHIDON	
MACROSPORIUM		vagans	6446	decipiens	7051
Brassicæ	6442	<i>f. Coryli</i>	6651	MYXOSPORIUM	
<i>f. Solani</i>	6559	MELOMASTIA		Lanceola	7052
Cæspitulorum		Friesii	6249	Pholus	6653
<i>f. minor</i>	7236	<i>f. Liburni</i>	6447	populinum	7053
Chartarum	6560	MENISPORA		Rosæ	6451-6452
Cheiranthi	7235-7145	Libertiana	6947	Viburni	6259
concinnum	6443	MERULIUS		MYXOTRICHUM	
Daturæ	6561	Corium		deflexum	7366
heteroschemum	6647-	<i>f. carpinea</i>	7148	NEMOSPORA	
	6942	papyrinus	7147	microspora	6859
<i>f. pantophæum</i>	6462	rufus	7362	NIVIA	
<i>f. Daturæ</i>	6358	tremellosus	7240-7363	seriata	
Phaseoli	6247	METASPHAERIA		<i>f. spectabilis</i>	6654
Solani	6855	Callunæ	6948	NAUCORIA	
truncatum	6752	corticola	7048	pediades	6251
MARASMIUS		Iridis	6857	NECTRIA	
androsaceus	6943	Lathyri	6449	cinnabarina	6949
cauticinalis	6648	<i>f. Ornithogali</i>	7146		
peronatus	7238	papulosa			

coccinea	7367	PERONOSPORA	complanata	
ditissima	6655 6656	Alsinearum	<i>f. Heraclei</i>	6663
mitina	6860	arborescens	crebra	6764
Peziza	7054	candida	Daturae	6374
punicea	7150	Dipsaci	decorticans	6575
sinopica	7055	effusa	Epidermidis	6375
NECTRIELLA		grisea	Equiseti	6867
Rousselliana	6252	Holostei	Euphosbiae	6260
NEMACYCLUS		Lamii	errabunda	
Pinastri	6453	parasitica	<i>f. Thapsi</i>	6460
ODONTOTREMA		<i>f. Alliariae</i>	taeniculina	6461
minus	6569	PERICHENA	Galbulorum	7159
OIDIUM		corticolis	Herbarum	
erysiphoides		pregata	<i>f. Laptanæ</i>	6261
<i>f. Echii</i>	6455	<i>f. Quercus</i>	<i>f. Nicotianæ</i>	7160
<i>f. Lithospermi</i>	6454	PESTALLOZIA	inequalis	7063
<i>f. Polygoni</i>	6568	Epilobii	lirellata	6376
<i>f. Tragoponis</i>	6657	hendersonioides	Maydis	6663
OLIGONEMA		Rolandi	<i>f. typica</i>	6377
Broomei	7368	truncata	minima	7161
OOSPORA		veneta	multipunctata	6576
Lactis	6364	PEZIZA	<i>f. Galeobdonis</i>	6462
OPHILOBOLUS		cochleata	nebulosa	7374
acuminatus		Constellatio	occulta	6463
<i>f. Centauræ-Scabiosæ</i>		PEZIZELLA	Phlogis	6866
	6253	albella	Platanista	6664
brachystomus	6254	Filicium	Poterii	6665
<i>f. Cirsii-palustris</i>	6861	PHOCIDIUM	Pseudo-Acaciae	
Cesatianus	6365	Illicis	<i>f. Aceris</i>	6666
Eburensis	7243	mollisioides	pulla	7162
Galii-veri	6255	PHIALEA	sylvatica	7064
<i>f. Molluginis</i>	6366	appendiculata	sphaeronomoides	6957
porphyrogonus	6862-6950	<i>f. Asteris</i>	Tropeoli	6668
	6950	cyathoidea	Typharum	6577
ulnosporus	6367	<i>f. dolosella</i>	venenosa	6578
Urticæ	7056	<i>f. graminicola</i>	vix conspicua	6378
ORIBLIA		fructigena	PHOMATOSPORA	
coccinella	7369	PHLEOSPORA	Libanotidis	7375
rubella	6256-7244	Aceris	PHRAGMIDIUM	
xanthostigma	6257-6658	Ulmi	Fragariastris	6958
OSTROPA		PHLYCTENA	fusiforme	7254
cinerea	6570	maculans	Potentillæ	7253
<i>f. Corni</i>	7151	Plantaginis	Rubi	6765
OVULARIA		PHOLIOTA	PHYLLACHORA	
abscondita	7245	squamosa	Asprellæ	7376
asperifolia	6457	PHOMA	Graminis	6959
conspicua	6863	Abietis	<i>f. Tritici-Canini</i>	7377
decipiens	7057	albicans	PHYLLACTINIA	
PACHYBASIDIUM		Ammophilæ	suffulta	6262-6766
Tilleti	6368	Atriplicina	<i>f. Frazini</i>	6579
PENIOPHORA		Aucubæ	PHYLLOSTICTA	
cinerea		caulographa	Bete	6580
<i>f. Tiliæ</i>	6571	Cesatiana	chlorosticta	7379
		cicinnoides	Carpini	7378
			ci cumscisa	7163
			dahlmota	7380
			Dipsaci	6263

Ellisiana	6581	Maireana	7167	Asphodeli	7393
Impatiens	7381	scirpicola	7068	Buxi	7394
osteospora	6767	Typhae	6381	Centaureae	6586
Rhea	6669	typhicola	6468	coronata	6970
Staphylae	6901	vagans	6964	<i>f. Avenae sativae</i>	7256
Syriaca	6960	vulgaris		coronifera	6677-6678
Syringae	6858	<i>f. Hyoscyami</i>	6382	fusca	7257
syringicola	6464	<i>f. Polygonati</i>	6469	Galli	7395
tenerima	7382	PLEUROTUS		Graminis	6871-6971
Urticae	6670	conchatus	6383	Hieracii	6270-7259
Vincae	7383	mitis	6768	Menthae	6777-6962
		nidulans	6769	oblongata	7172
PHYSALOSPORA				Phalaridis	7396
Festulae	7164-7384	POLYPORUS		Phragmitis	7258
rosicola	6465	adustus	7069	Pimpinellae	6271
PHYSARUM		carsius	6770	Poarum	6679
cinereum	6582	grammocephalus	6267	Polygoni	6272-6973-6974
PIAGOTIA		igniarius		Porri	7397
astroidea	6962	<i>f. genuina</i>	6268	Prenanthis	6273
PIONNOTES		hispidus	6674	Prunorum	7398
Bete	6379	ovinus	6771	Rumicis-scutati	6975
rhizophila	7255	picipes	6772	Tragoponis	6472
		Schweinitzii	6773		
PISTILLINA		stipticus	6774	PYRENOCHÆTA	
hyalina	7165	PORIA		Resedae	6587-6680
micans	7065	contigua	6675		
rubra	6264	undata	6470	PYRENOPEZIZA	
PITYA		POLYSTICTUS		atrata	6681
Cupressi	7385	zonatus	7391	<i>f. Ebuli</i>	7260
PLACODES		POLYSTIGMA		<i>f. Tami</i>	7173
annosus	7248	rubra	6965	Ebuli	6275-6872
fulvus	6963	POLYTRINCUM		Galii-veri	6873
PLACOSPLERIA		Trifolii	6870	PYRENOPHORA	
rimosa	7166	PROPOLIS		pellita	6473
PLASMIDIOPHORA		faginea	6269-6775	phaeocomoides	
Alni	6671	PSEUDOGOMMIS		<i>f. Cynoglossi</i>	6384
Brassicæ	6265-7249	Vitis	7168	relicina	6474
Vitis	6672	PSEUDOTHELOTIUM		PYRONEMA	
PLASMOPORA		hyalinum	7169	hirsutum	7071
densa	7066	Pineti	7170	RANCLARIA	
PLEOMASSARIA		PSEUDOPPEZIZA		aquivoqua	7072
siparia	6380	Medicaginis	6776	beticola	7261
PLEOSPLERIA		PSEUDOSTICTIS		Coleosporii	7262
Patagonica	6583	Filicis	6584	curvula	6778
PLEOSPORA		PSILOSPORA		cylindroides	7174
Agave	6869	Quercus	7392	Heraclei	6976
Briardiana	7250	PTYCHOGASTER		lactea	6779-6874
Clematidis	6466	albus	6585	menthicola	6977
donacina	7067	PUGGINA		Primulae	
Eustegia	7386	Alliorum	6966	<i>f. Auriculæ</i>	6682
Herbarum		annularis	6968-6969	Ranunculi	7175
infectoria	7387	Arenarie	7171	Rollandi	7263
<i>f. Festucae</i>	6467	Asparagi	6967-7070	Scolymi	7073
papillata	6673			Scrophulariae	6780
				tenuior	6588
				RHABDOSPORA	
				dipsacea	7074
				Galiorum	

<i>f. Galii - Molluginis</i>		Cirsii	6985	SOLENIA	
	6276	Colchici	6878	anomala	6789
Juglandis	6264	cornicola	6784	<i>f. Cerasi</i>	7182
Lactucæ	6978	dianthicola	6879	SPATHULARIA	
Norvegica	6875	Geranii	7178	clavata	7183
pleosporioides	6475	Graminum		SPHERONEMA	
ribicola	6476	<i>f. Alopecuri</i>	7179	Cucurbitæ	6593-6689
Tabaci	6876	<i>f. Bromi</i>	6481	spurium	6391
verbenicola		Hederæ	6880	SPHEROPSIS	
<i>f. major</i>	6477	Hyperici		Ellisii	7186
Vitalbæ	7075	<i>f. hirsuti</i>	6280	subglobosa	6891
Xylostei	7076	Lamii	6986	Visci	6487
RHIZOPOGON		Lychnidis	6785	SPHEROTHECA	
luteolus	6781	ornithogalea		Castagnei	6993
ROSELLINIA		<i>f. Caulium</i>	6482	SPHERULINA	
malacotricha	6478	Petroselini		vulpina	6994
sordaria		<i>f. Apii</i>	6484	<i>f. riparia</i>	7283
<i>f. populea</i>	6386	piricola	6987	SPOROCYBE	
SACCHAROMYCES		Populi	6988	byssoides	
roseus	6277	purpurascens	6786	<i>f. Ligni</i>	6488
SCHIZOPHYLLUM		quercea	6989	SPORMIA	
commune	7176	quercina	6881	ambigua	6489
SCHIZOXYLON		Saponariæ	6787	carpineæ	6690
immersum	7265	sonchifolia	7180	intermedia	
SCLERODERMIS		Sparganii	6684	<i>f. Lignicola</i>	6490
amphibola	7266	Stachydis		minima	6491
SCLEROTIUM		<i>f. Alpina</i>	6281	ulmicola	6892
compactum	7267	Stellariæ nemorosæ		SPOROSCHISMA	
durum	6387	<i>f. stellariæ mediæ</i>	6485	mirabile	7187
elongatum	6278	stipularis	6685	SPOROTRICHUM	
Iridis	6683	Urticæ	7181	Fossarum	6790
Liliacearum		Vince-toxici	6788	scotophilum	7284
<i>f. Pyrenaica</i>	6479	Xanthii	6990	STACHYBOTRYS	
punctum	6388	SPHERELLA		alternans	6691
Semen	6480	aquilina	6991	atra	6492
SCOLECOTRICHUM		ambigua	6882	STAGONOSPORA	
Clavariarum	7268	Asperulæ	6686	Abietis	6594
SEPTOCYLINDRIUM		Chelidonii	6883	Caricis	
virans	6782	Cruciata	6884	<i>f. Sylvestris</i>	6284
SEPTONEMA		Hederæ	7077	Luzulæ	
caulicolum	6589	Hermione	6687	<i>f. Junci</i>	6285-7285
SEPTORIA		intermixta	6886	Typhoidearum	
Acetosæ	7270	Iridis	6887	<i>f. Sparganii</i>	6392
Æsculi	6979	isariphora	6390	STAMNARIA	
Anemones	7184	Istrix	6885	Equiseti	6893
Aucubæ	6877	Leguminis	6590	STEGANOSPORIUM	
Bidentis	6783	Mariæ <i>f. Caulium</i>	6592	irregulare	6894
Cannabis	6980	Menthæ	6888	STEGIA	
Capræ	6981-6982	Morieri	6591	Ilicis	6995
caricicola	6983	Morphææ	6889	STEMPHYLIUM	
caricinella	6984	nebulosa		macrosporoideum	6692-6996
<i>f. Caricis sylvat.</i>	7177	<i>f. Asteris</i>	6282		
Chrysanthemi	6389	<i>f. Torilis</i>	6486		
Circææ	6279	Pascuorum	6992		
		petiolicola	6688		
		Ribis			
		<i>f. Alpini</i>	6283		
		Thais	6890		
		Vince-toxici	7785		

STEREUM		fusca	6597	Euphorbiae	7293
cristulatum	6997	nidulus	7136	Geranii	6796
hirsutum	6286	sulphurea		Polygoni	6698-7086
lilaenum	6393	<i>f. Tami</i>	6292	puccinioides	6299
ochroleucum	6287	Ulmariae	6293	Rumicis	7087
rugosum	6288	TRICHOSPHERIA		scutellatus	7088
STICTIS		parasatica	6695	striatus	7234
Convallariae	6693	TRICHOSPORIUM		USTILAGO	
pallida	7186	fusum	7194	Hordei	7295
radiata	7189	<i>v. Juglandis</i>	7195	hypodites	
STIGMELLA		populneum	7287	<i>f. Agropyri</i>	6497
dryina	6791	TRIMMATOSTROMA		Tragoponis	6498
STILBUM		fruticola	7196	violacea	
vulgare	6493	TRINACRIUM		<i>f. Saponariae</i>	7296
TAPEZIA		variabile	6495	UTRARIA	
fusca	7078	TROCHILA		saccata	
Rosae	6494	Craterium	6696	<i>f. lacunosa</i>	7200
TAPHRINA		TUBERCULINA		VALSA	
aurea	6289-7399	persicina	7288	Abietis	7080
caerulescens	6694-7400	TUBERCULARIA		cincta <i>f. Pruni</i>	6499
TEICHOSPORA		Abrotani		ceratophora	7090-7091
obducens		<i>f. Absinthi</i>	6394	caenobitica	7092
<i>f. Fraxini</i>	6595	Brassicae	6395	leucostoma	7093
<i>f. Laricis</i>	7286	pruinosa	6396	salicina	
Pyrolae	6998	Rutae	6295	<i>f. tetraspora</i>	6296
THELEPHORA		Toxicodendri	6899	Vitis	7094
spiculosa	6898	sSarmentorum	7079	VALSARIA	
THYRIDARIA		TYPANIS		rubricosa	6797
incrustans	7190	Ligustri	7197	VERMICULARIA	
THYRSIDIUM		TYPHULA		crassipila	6699-7095
hedericolum	6897	Semen	7080	Dematium	6500-7096
TORULA		UNCINULA		<i>f. Feniculi</i>	6798
obducens	7191	adunca	6794-7081	Eryngii	6297
TRAMETES		UREDIO		Herbarum	7097
gibbosa	6895	abscondita	6900	Liliacearum	6397
hispida	6290	Alismati		<i>f. Hemerocalidis</i>	7098
rubescens	6896	<i>f. Petiolorum</i>	6298	oblonga, <i>f. Tami</i>	6398
TREMATOSPHERIA		Betae	7289	Orthospora	
incrustans	7190	Campanulae	6697	<i>f. Tropaeoli</i>	6399
TREMELLA		Conii	8496	VERTICILLIUM	
fimbriata	6792	Epilobii	7082	lateritium	7099
indecorata	6793	Geranii	7083	XYLARIA	
neglecta	7193	Hypericorum	7290	carpophila	7297
viscosa	6999	longicapsula	7291	ZIGNOEELLA	
TRICHIA		Poa Sudeticae	6795	Campi-Silii	6400
chrysosperma		Potentillarum	7198	fallax	7299
<i>f. albo-lutea</i>	6598	Scolopendri	7084	Hederæ	6600
fragilis	6599	UROCYSTIS		insculpta	6799
TRICHOPEZIZA		primulicola	7199	papillata	7299
brevipila	6596	UROMYCES		spissiana	7300
<i>f. Malvae</i>	6291	Alchemillae	7292	ZYGODESMUS	
		appendiculatus	7085	tristis	6800
				ZYTHIA	
				maxima	7100

VAN SLYKE, HARDING et HART. — *A study of enzymes in cheese* (Geneva, N.-Y. exp. station, décembre 1901). *Etude des enzymes du fromage*.

Le fromage contient des enzymes qui proviennent : 1° les uns des bactéries ; 2° d'autres des glandes mammaires de la vache, et 3° d'autres enfin de la présure. Ces enzymes transforment la caséine insoluble (provenant de la coagulation du lait) en composés azotés solubles.

Les recherches qui font l'objet de ce mémoire ont eu pour but d'exclure l'action des bactéries, de façon à apprécier exclusivement l'action des enzymes du lait.

C'est en 1897 que Bubeck et Russell (1) ont mis en évidence, dans le lait, l'existence d'un enzyme qui, de même que la présure de l'estomac du veau, a la propriété de digérer la caséine et qu'ils ont appelé *galactase*. Ils ont aussi montré le pouvoir que la présure possède, grâce à la pepsine qu'elle renferme, de rendre soluble la caséine.

L'auteur décrit la méthode qu'il a employée pour doser, d'une part, tous les composés azotés solubles dans l'eau et, d'autre part, isolément les composés azotés solubles nettement définis qui sont les albumoses, les peptones, les amides et l'ammoniaque.

Une dose de 2 1/2 à 5 pour 100 de chloroforme ajoutée au lait n'a pas paru modifier sensiblement l'action des enzymes. Une plus ou moins grande quantité de corps gras (beurre) dans le lait n'a pas paru avoir un effet appréciable sur l'action antiseptique du chloroforme.

Le chloroforme s'est montré plus propre que l'éther ou qu'un mélange d'éther et de chloroforme, pour supprimer l'action des bactéries sans entraver celle des enzymes. La formaline, au contraire, entrave l'action des enzymes.

En prenant le lait directement dans les différentes parties de la glande mammaire (avec toutes les conditions exigées par l'asepsie), l'auteur a reconnu qu'il existe une relation évidente entre le nombre des bactéries fournies par la glande mammaire et la rapidité avec laquelle les composés azotés solubles apparaissent dans le lait.

Voici la méthode que l'auteur a adoptée :

L'on introduit le chloroforme dans le lait dès le début de l'opération, à la dose de 4 à 5 parties de chloroforme pour 100 de lait. Le fromage, ainsi préparé, contient de 12 à 15 pour 100 de chloroforme. On le place alors dans une atmosphère d'air saturée de chloroforme. On prévient ainsi toute action due à des bactéries.

Dans le fromage fabriqué par les procédés habituels, il existe beaucoup plus de composés azotés solubles (environ 37 pour 100 au bout d'une année) que dans le fromage préparé avec le chloroforme (environ 23 pour 100). Il est naturel d'admettre que dans ce dernier fromage la proportion d'azote soluble qu'on y rencontre est due à l'action des enzymes existant dans le lait.

L'acide lactique, ajouté à la dose de 12 p. 100 au fromage fabriqué avec le chloroforme, accroît dans une notable mesure la proportion d'azote soluble.

Le sel que l'on ajoute retarde à un degré très marqué la maturation du fromage.

Dans le fromage fabriqué par les procédés habituels, la proportion des amides est considérable en comparaison de celles des albumoses

(1) Bubeck et Russel. (*Ann. Rept. Wis. Exp. Sta.*, 1897, 161). Voyez aussi Freudenreich (*Centr. f. Bakt.*, 1899, 241).

et peptoses. C'est l'inverse qui a lieu dans le fromage préparé avec le chloroforme.

Avec le chloroforme, il n'y a que peu ou point d'ammoniaque formé, tandis que dans le fromage normal, l'ammoniaque apparaît de bonne heure et augmente constamment.

L'auteur pense que les enzymes, en agissant sur la caséine, déterminent la production de composés odorants qui donnent au fromage son parfum. Toutefois, avant d'aborder cette question de l'arome qui présente un grand intérêt pratique, il a pensé qu'il devait étudier d'une façon aussi complète que possible l'action des enzymes sur la caséine et qu'il trouverait dans cette étude, des éléments qui lui faciliteraient ultérieurement la solution de la deuxième partie du problème, relative à l'arome. R. Ferry.

DURAND (Elias J.). — *Studies in North American Discomycetes.*

II. *Some new or noteworthy Species from central and western New-York* (*Bull. of the torrey bot. club*, 1902, p. 458).

Études sur les Discomycètes de l'Amérique du Nord. II. Quelques espèces nouvelles ou remarquables du centre et de l'ouest de l'état de New-York.

L'auteur, qui se livre depuis plusieurs années à l'étude des Discomycètes, se propose de décrire plusieurs espèces et formes nouvelles qu'il a découvertes, et de classer et de compléter les connaissances que l'on possède sur les Discomycètes de l'Amérique du Nord, notamment en les comparant avec les espèces d'Europe.

Nous nous bornerons à mentionner les espèces suivantes :

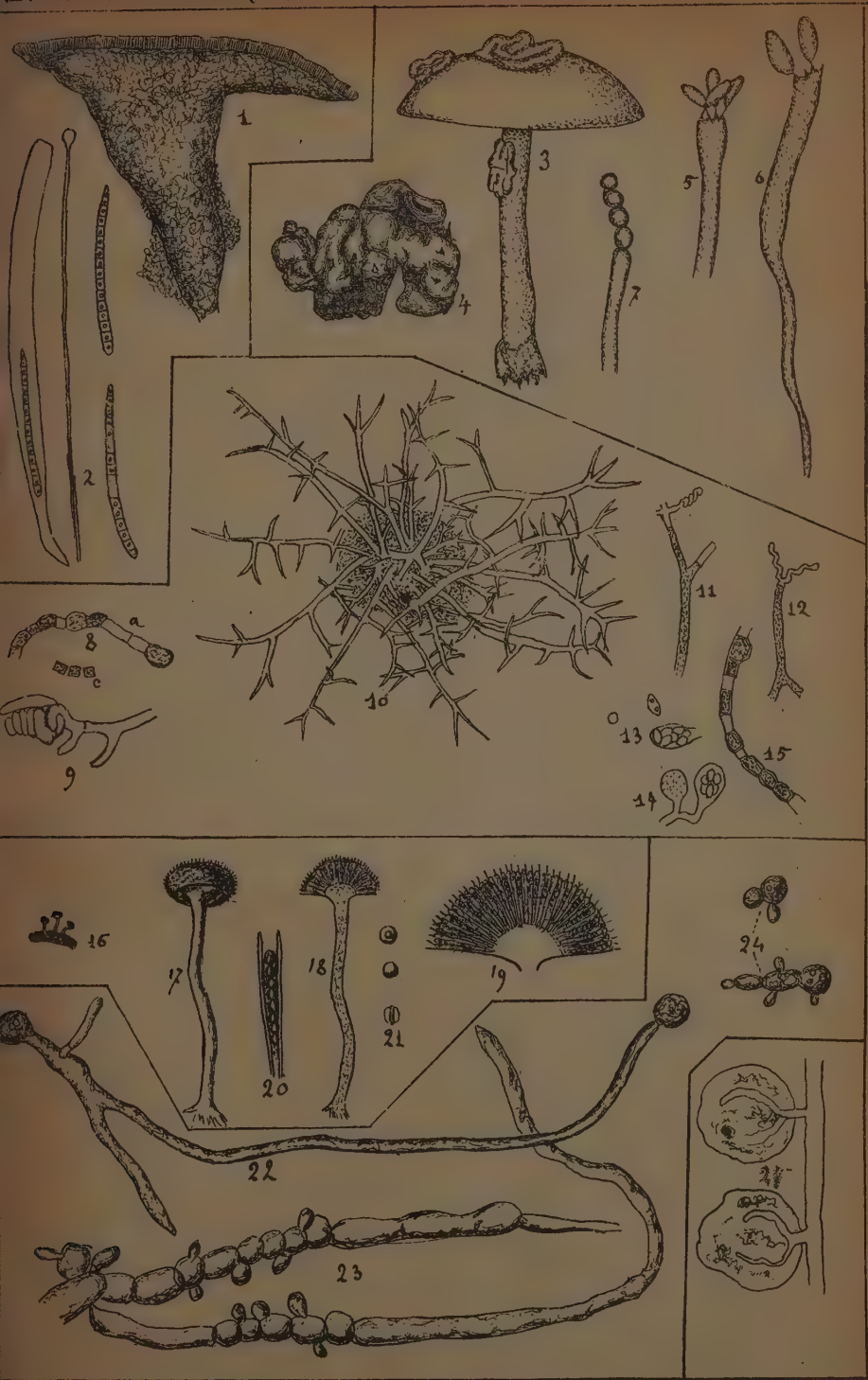
ASCOBOLUS ATRO-FUSCUS Phil. et Plow. *Grevillea* II, 186. Cette espèce a pour synonyme *A. viridis* Boud. *Ann. Sc. nat.*, 1869, p. 217, pl. V, fig. 4; *A. carbonicola* Boud. *Bull. soc. bot.*, 1877, p. 310. *Phaeopezia Nuttallii* E. et E. — *N. A. F.*, n° 2908 (*nomen in ed.*). Elle croît sur les places à charbon.

CIBORIA AMERICANA n. sp. Cette espèce ressemble au *Ciboria echinophila* (Bull.) Sacc. par sa taille, sa couleur, son habitus et son habitat, mais elle diffère par les dimensions plus petites de ses spores : $9-12 \times 4-5 \mu$ (tandis que les spores du *C. echinophila* ont $12-22 \times 4-5 \mu$, d'après Phillip; $16-21 \times 5 \mu$, d'après Masee); de plus elles ne sont pas fortement courbées et ne sont jamais septées. Sur l'enveloppe pourrissante du fruit du *Castanea visca*, sur le sol, parmi les feuilles tombées. Cette espèce paraît remplacer en Amérique le *Ciboria echinophila* spécial à l'Europe.

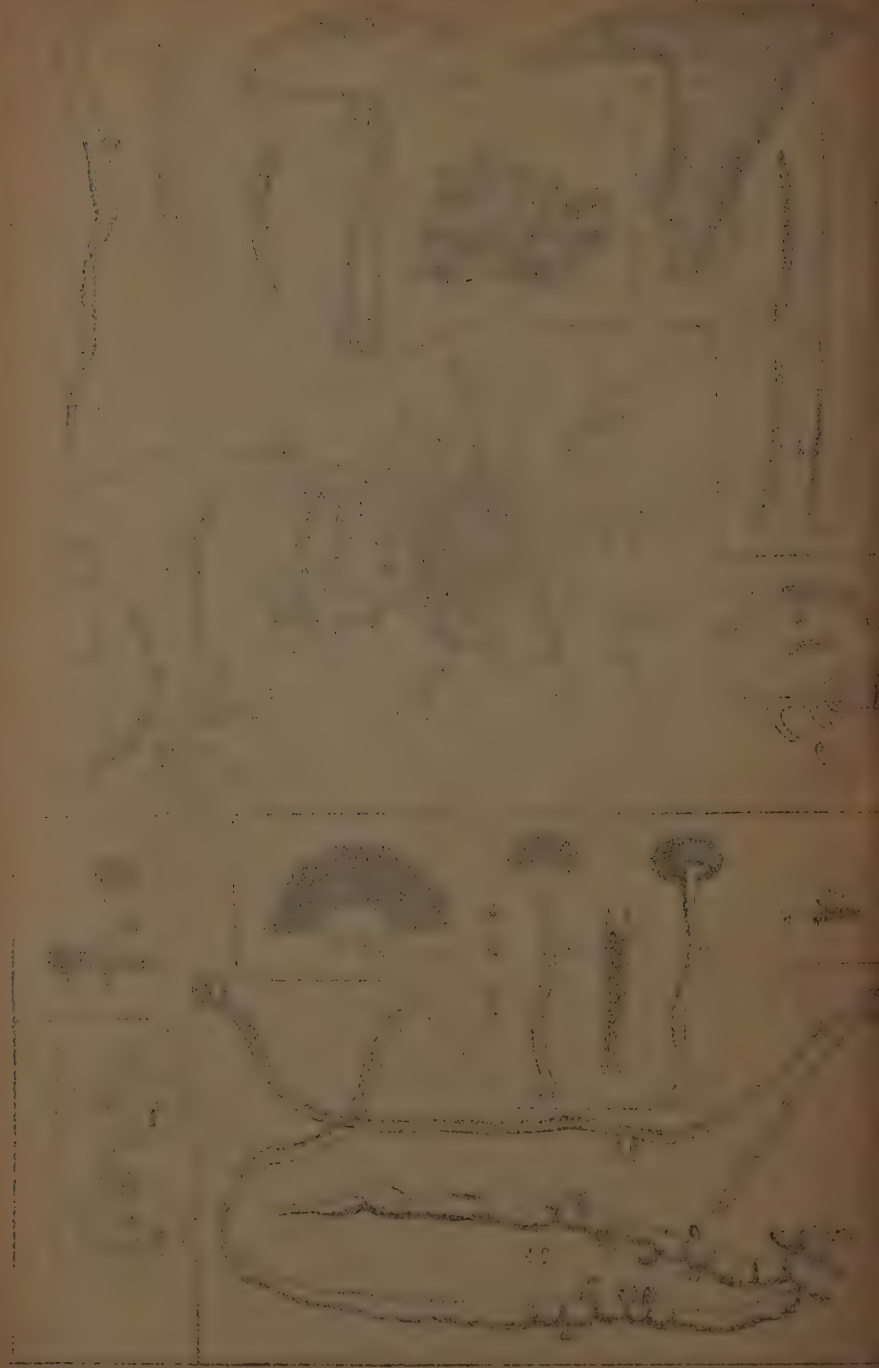
SCLEROTINIA SMILACINÆ n. sp. — Sur les rhizomes pourrissants du *Smilacina racemosa* enfovis dans l'humus, d'ordinaire par groupes d'une demi-douzaine d'individus naissant d'un seul rhizome. Les sclérotos sont si petits qu'ils passent souvent inaperçus : leur petite taille paraît complètement disproportionnée avec la taille du champignon.

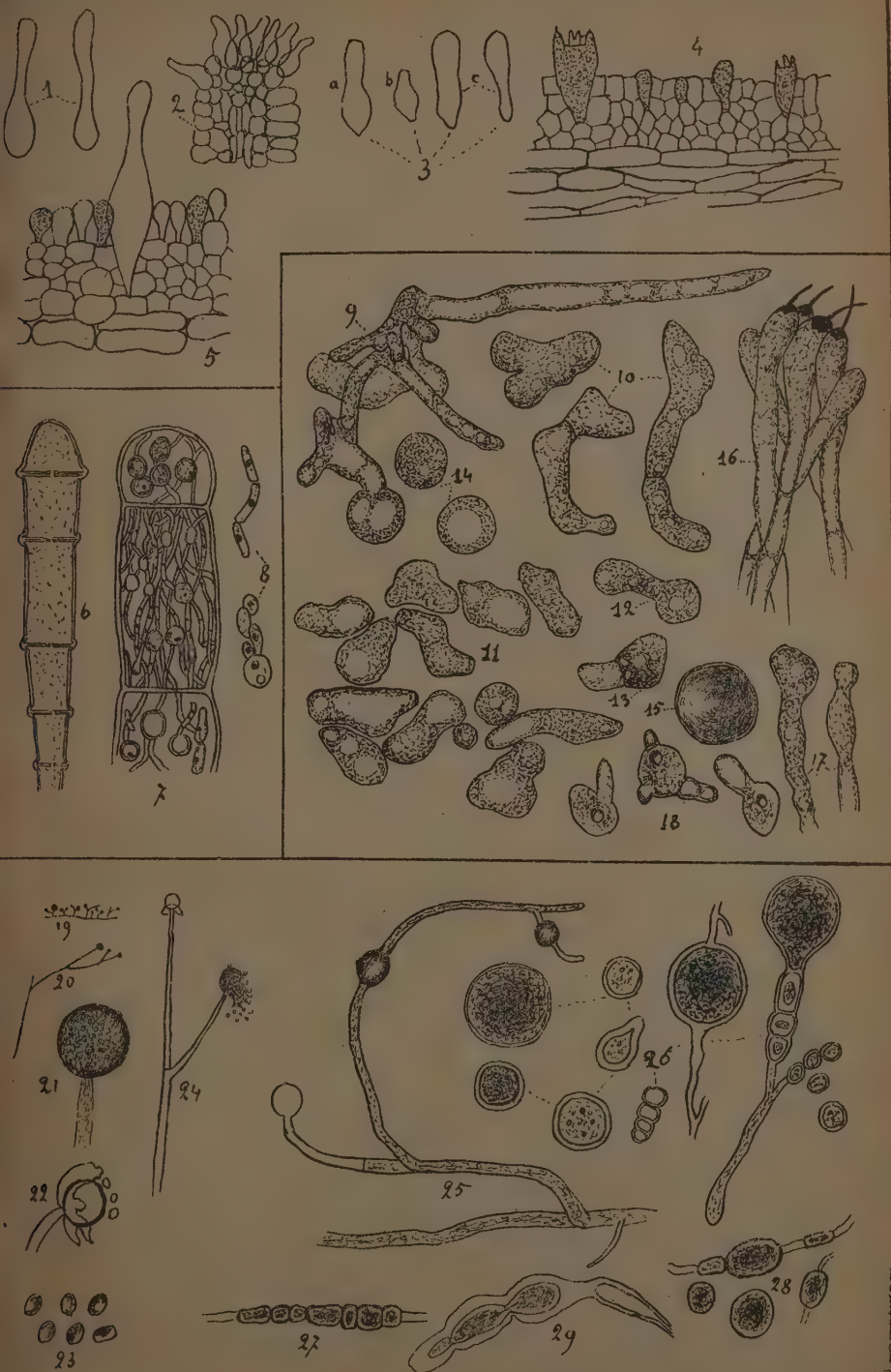
Les spores germent facilement sur l'agar préparé avec une décoction de fragments de racine de *Smilacina*. Les spores se divisent par des cloisons à la germination. Elles produisent un ou deux filaments-germes qui se ramifient en nombreux rameaux, mais ne fournissent pas de conidies. Les cultures sur agar et sur racines stérilisées donnent en grand nombre de minuscules sclérotos.

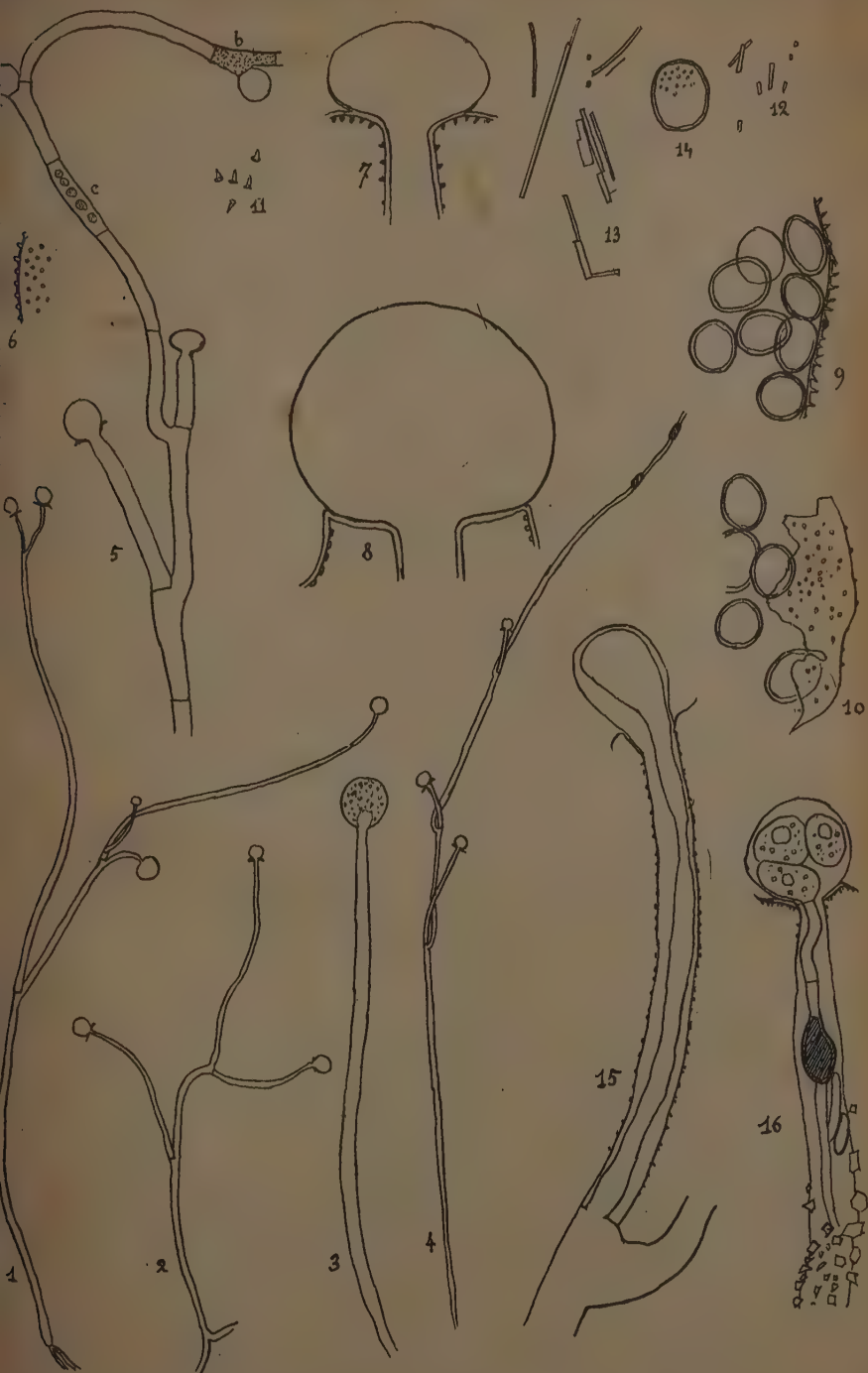
Cette espèce ressemble beaucoup au *S. tuberosa* (Hedw.) Fuck. qui croît sur les racines de l'*Anemone nemorosa*; elle en diffère par la taille beaucoup plus petite de ses sclérotos, par le mode de germination des spores ainsi que par la nature de l'hôte.

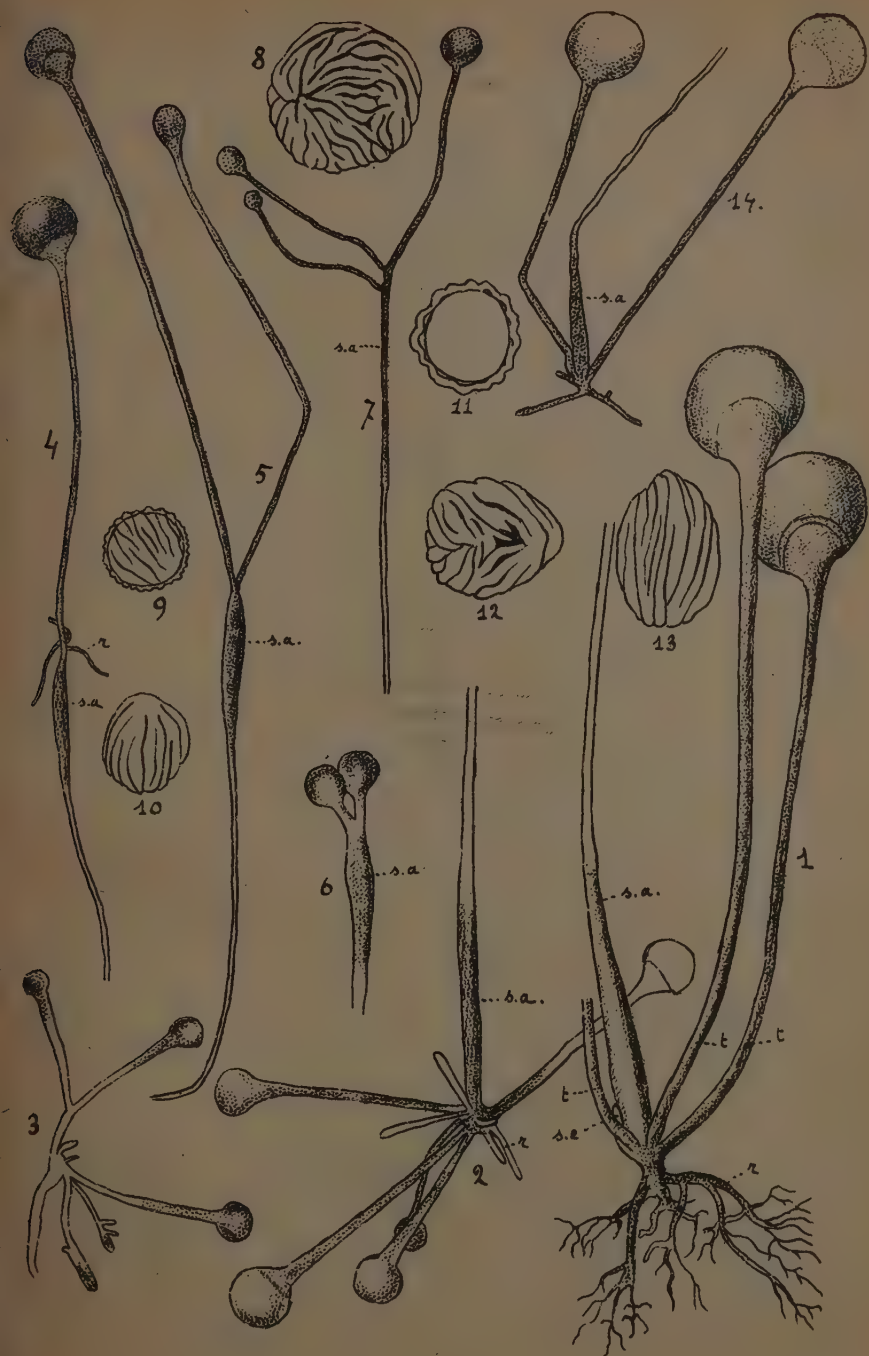


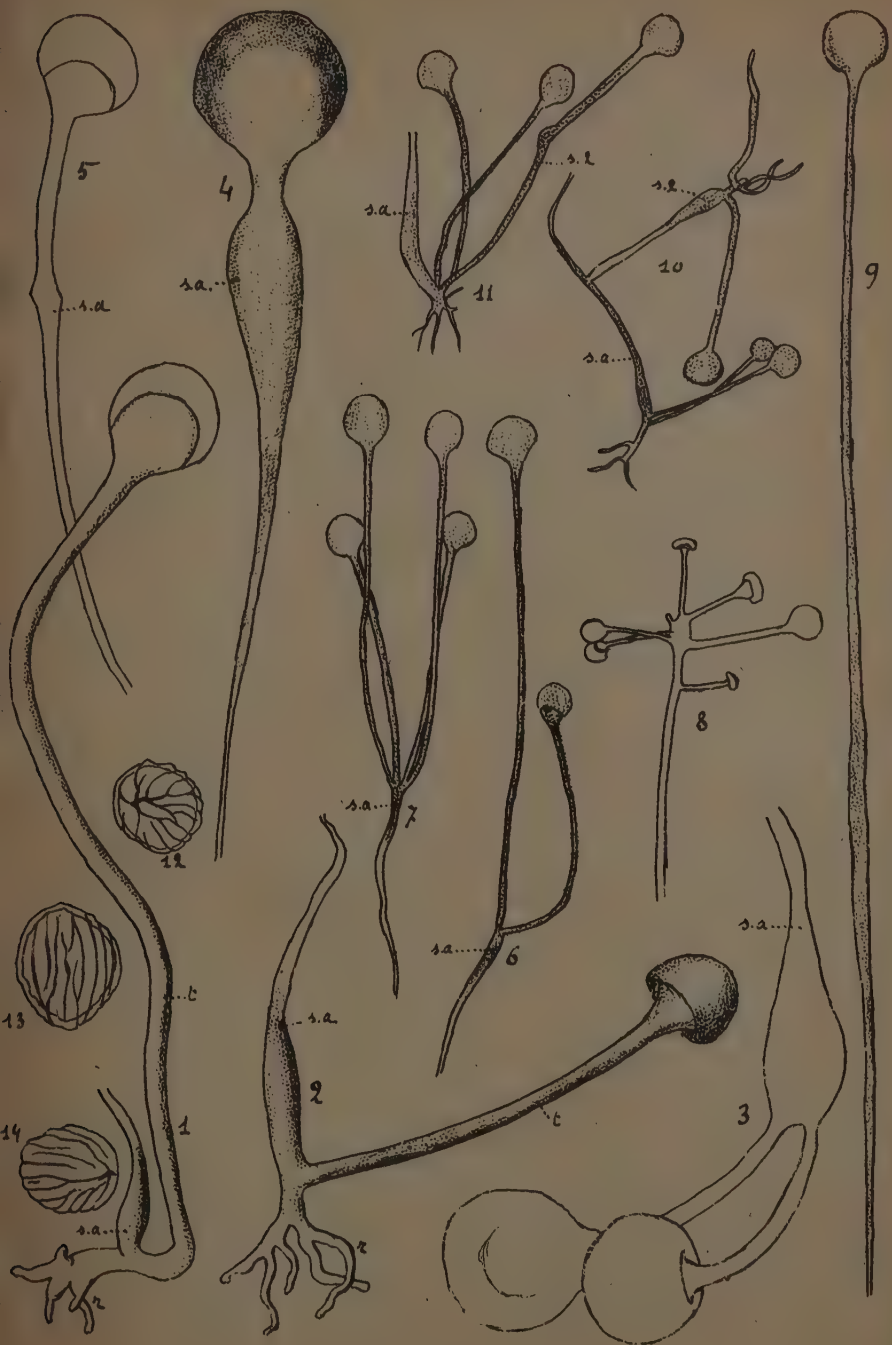
autogr. H. Schmidt.

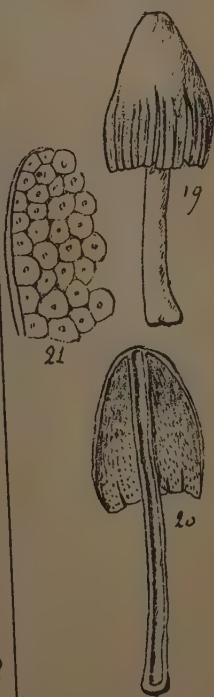
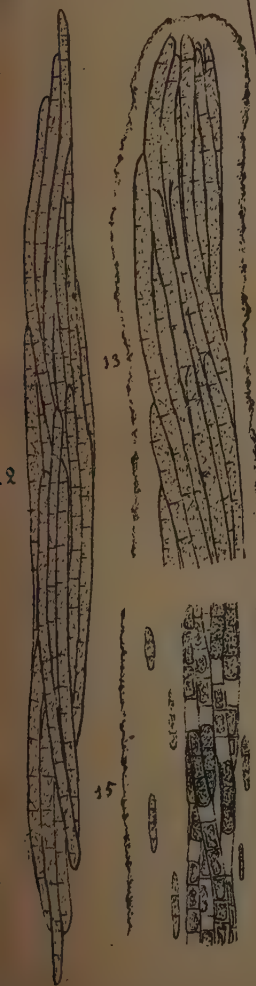
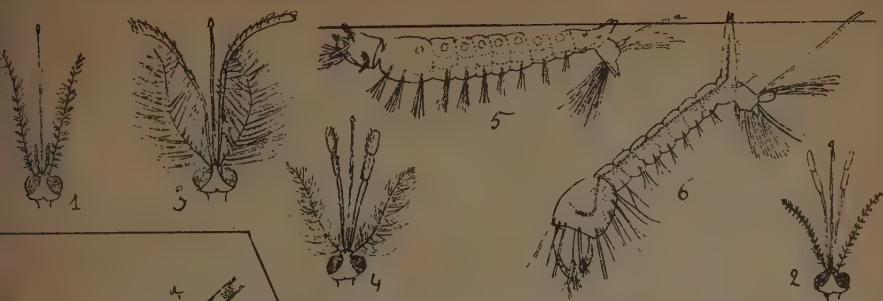




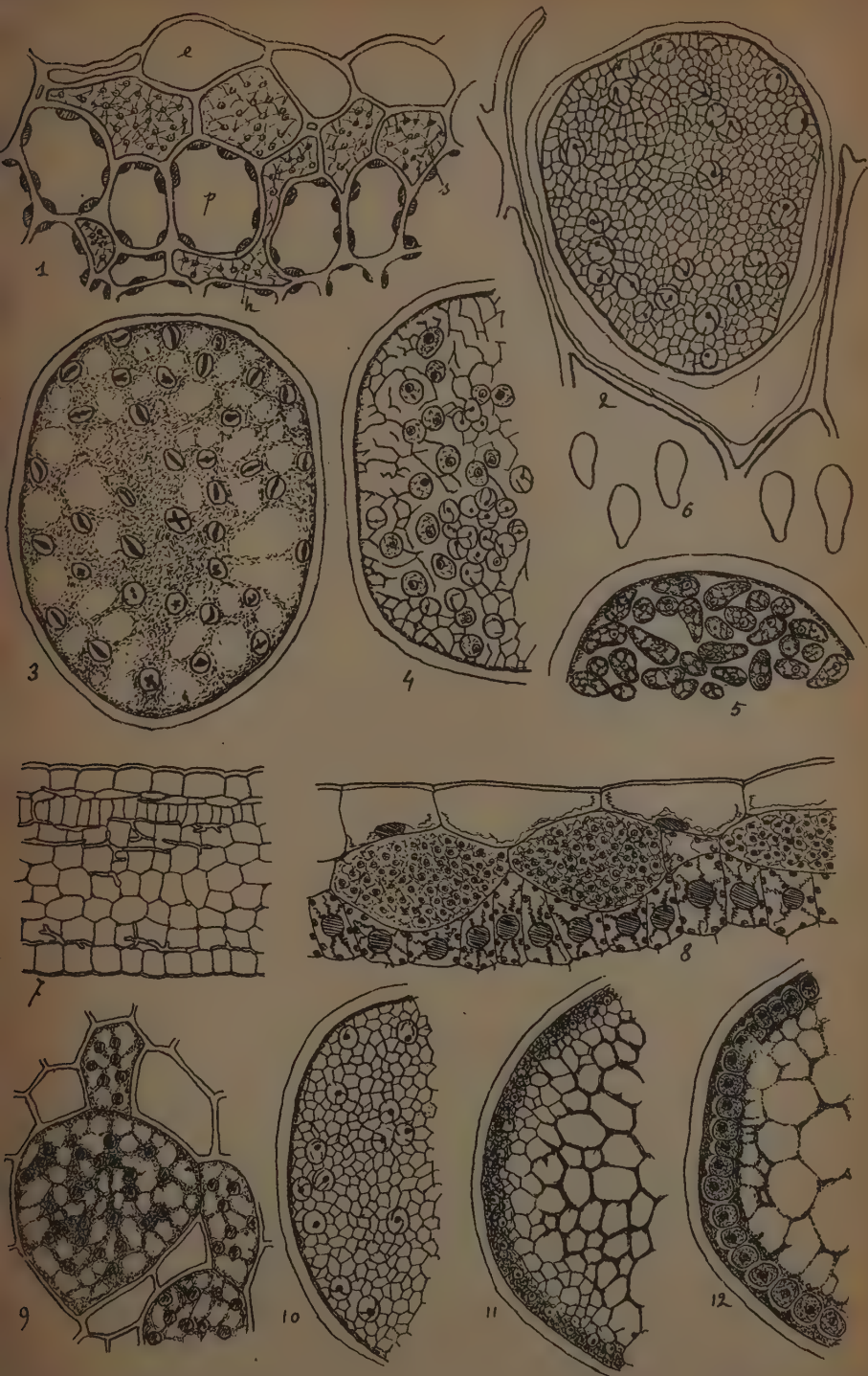












autogr. H. Schmidt

